(12) DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITÉ DE COOPÉRATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(19) Organisation Mondiale de la Propriété Intellectuelle

Bureau international



(43) Date de la publication internationale 10 janvier 2002 (10.01.2002)

PCT

(10) Numéro de publication internationale WO 02/02811 A2

- (51) Classification internationale des brevets⁷: C12Q 1/68,
- (21) Numéro de la demande internationale :

PCT/FR01/02191

- (22) Date de dépôt international : 6 juillet 2001 (06.07.2001)
- (25) Langue de dépôt :

français

(26) Langue de publication :

français

- (30) Données relatives à la priorité : 00/08839 6 juillet 2000 (06.07.2000)
- (71) Déposant (pour tous les États désignés sauf US) : BIO MERIEUX [FR/FR]; Chemin de l'Orme, F-69280 Marcy L'Etoile (FR).
- (72) Inventeurs; et
- (75) Inventeurs/Déposants (pour US seulement): RENAUD, Patricia [FR/FR]; 21 bis, rue Victor Hugo, Résidence Les Cascades, F-78230 Le Pecq (FR). GUILLOT, Emmanuelle [FR/FR]; 23 bis rue, de Turville, F-78100 Saint Germain en Laye (FR). MABILAT, Claude [FR/FR]; 5, rue du Manoir, F-69650 Saint Germain au Mont d'Or (FR). VACHON, Carole [FR/FR]; 37 bis rus, Descartes, F-69100 Villeurbanne (FR). LACROIX, Bruno [FR/FR]; 93, Route de Vourles, F-69230 Saint

Genis Laval (FR). VERNET, Guy [FR/FR]; Montée du Vieux Château, F-69250 Albigny sur Saone (FR). ARMAND, Marie-Astrid [FR/FR]; 4, impasse Van Gogh, F-38230 Charvieu Chavagneux (FR). LAFFAIRE, Philippe [FR/FR]; 5, impasse des Courlis, F-38230 Tignieu Jameyzieu (FR).

- (74) Mandataire: DIDIER, Mireille; Cabinet Germain & Maureau, Boîte postale 6153, F-69466 Lyon Cedex 06
- (81) États désignés (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.
- (84) États désignés (régional): brevet ARIPO (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), brevet eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Publiée:

sans rapport de recherche internationale, sera republiée dès réception de ce rapport

[Suite sur la page suivante]

- (54) Title: METHOD FOR CONTROLLING THE MICROBIOLOGICAL QUALITY OF AN AQUEOUS MEDIUM AND KIT THEREFOR
- (54) Titre: PROCEDE DE CONTROLE DE LA QUALITE MICROBIOLOGIQUE D'UN MILIEU AQUEUX ET NECESSAIRE **APPROPRIE**
- (57) Abstract: The invention concerns a method for controlling the microbiological quality of an environmental aqueous medium, suspected of containing various micro-organisms, comprising the following steps: selecting a reference set, consisting of at least three micro-organisms, representing jointly or separately, a microbiological quality level; providing a microbiological detection kit, consisting of at least three probes specifically and respectively identifying said three micro-organisms; after treating the medium to be analysed, contacting said micro-organisms, or any fraction thereof derived from the medium to be analysed therefrom, with said detection kit, whereby a multiple determination of said micro-organisms is carried out, said determination representing the microbiological quality level of the medium. The invention also concerns an appropriate microbiological detection kit for implementing said method.
- (57) Abrégé: Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, comprenant les étapes suivantes: on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins trois micro-organismes, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique, on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins trois sondes d'identification spécifiquement et respectivement desdits trois microorganismes, après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces derniers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine lesdits microorganismes, cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu. Nécessaire de détermination microbiologique approprié pour la mise en oeuvre du procédé de l'invention.





 avec la partie réservée au listage des séquences de la description publiée séparément sous forme électronique et disponible sur demande auprès du Bureau international En ce qui concerne les codes à deux lettres et autres abréviations, se référer aux "Notes explicatives relatives aux codes et abréviations" figurant au début de chaque numéro ordinaire de la Gazette du PCT.

1

PROCEDE DE CONTRÔLE DE LA QUALITE MICROBIOLOGIQUE D'UN MILIEU AQUEUX ET NECESSAIRE APPROPRIE

La présente invention relève du domaine du diagnostic microbiologique, des techniques de détection permettant l'identification et la quantification de microorganismes présents dans des fluides et produits comme par exemple les eaux.

Elle concerne également des nécessaires de dosage et des procédés, permettant ces identifications et quantifications de microorganismes sur des échantillons de volumes importants, en des temps inférieurs à la journée, et permettant éventuellement un contrôle en suivi de production, voire un asservissement des techniques de purification et de production aux résultats de ces dosages.

10

15

20

25

30

35

Les méthodes classiques d'identification microbiologique requièrent une étape de culture sur milieux sélectifs suivie en général d'une identification, selon des caractéristiques morphologiques, biochimiques, et/ou immunologiques.

Ces méthodes sont longues, un jour à plusieurs semaines pour des bactéries à croissance lente, par exemple 10 à 12 jours pour Legionella, jusqu'à un mois pour les Mycobactéries, peu spécifiques, et peu sensibles quand elles sont appliquées à un échantillon complexe polymicrobien (eau, environnement, aliments). De plus, elles ne permettent pas de détecter les bactéries viables non cultivables (VBNC) stressées par des facteurs environnementaux ou des traitements de désinfection, et ne se prêtent pas à l'automatisation.

Depuis plus de dix ans, les méthodes de biologie moléculaire, en particulier celles basées sur l'amplification enzymatique in vitro (PCR) et l'utilisation de sondes oligonucléotidiques ont révolutionné le diagnostic microbiologique.

Grâce à leur rapidité, sensibilité et spécificité, elles constituent une alternative aux méthodes classiques pour détecter en particulier des microorganismes indicateurs ou pathogènes dans des échantillons d'eau ou tout échantillon, permettant de détecter la présence de tels microorganismes dans l'environnement.

Parmi les méthodes de biologie moléculaire utilisées pour détecter en particulier des microorganismes indicateurs ou pathogènes dans des échantillons d'eau ou tout échantillon, permettant de détecter la présence de

2

tels microorganismes dans l'environnement, on peut citer notamment les suivantes.

Pour la détection des indicateurs de contamination fécale (coliformes totaux, thermotolérants, *E coli*) usuellement recherchés dans le contrôle sanitaire de l'eau, des tests rapides basés sur une PCR-hybridation avec une sonde ont été développés pour des échantillons d'eau potable notamment [Bej, A.K. et al. Appl. Environ. Microbiol, 1990, n° 56, p. 307-314] [Fricker, E.J. et al., Letters in Applied Microbiology, 1994, n° 19, p. 44-46].

Ces indicateurs de contamination fécale ne permettent cependant pas de prédire la présence de contamination bactérienne d'origine non fécale (*Pseudomonas aeruginosa, Legionella...*) ainsi que de contaminations non bactériennes (virus et parasites).

10

15

20

25

30

35

Des tests de détection moléculaire basés sur la PCR pour rechercher spécifiquement des microorganismes pathogènes (bactéries, virus parasites) ont donc été développés.

Dans le domaine de la détection des bactéries, on notera notamment le brevet européen EP-A-0 438 115 qui décrit une méthode de détection des microorganismes pathogènes *Legionella* et des indicateurs de contamination fécale, via une étape d'amplification enzymatique in vitro dans des échantillons aquatiques environnementaux.

Plusieurs publications font également état de tests PCR pour détecter les Salmonelles dans l'eau et l'environnement, [Way,J.S. et al., Appl. Environm. Microbiol., 1993, n° 59, p. 1473-1479] [Waage, A.S. et al., Appl. Microbiol., 1999, n° 87, p. 418-428], de même que les *Légionelles* [Bej, A.K., Appl. Environ. Microbiol., 1991, n° 57, p. 2429-2432],

Dans US-B-5,298,392 la détection d'indicateurs de contaminations fécales et pathogènes est décrite.

Dans le domaine de la détection des virus, leur présence n'étant pas corrélée à celle des indicateurs de contamination fécale traditionnellement recherchés dans le contrôle sanitaire de l'eau, des méthodes d'analyse rapides et efficaces sont nécessaires notamment pour le contrôle des contaminations virales des eaux.

Les méthodes conventionnelles pour détecter les virus dans l'eau et l'environnement requièrent une étape de culture cellulaire animale, méthode longue, lourde et contraignante, restreinte à quelques familles de virus.

3

De nombreuses méthodes basées sur une étape d'amplification enzymatique ont été décrites pour rechercher les virus pathogènes dans l'eau et l'environnement. A titre d'exemples, on pourra citer, pour la détection par RT-PCR des Enterovirus, Hépatite A et Rotavirus, dans des échantillons d'eau [Abbaszadegan M. et al., Appl. Environ. Microbiol., 1997, n° 63(1), p. 324-328] et [Gilgen M. et al., International Journal of food Microbiology, 1997, n° 37, p. 189-199]

Dans le domaine de la détection des parasites notamment pour la détection de *Giardia* et *Cryptosporidium* qui sont deux parasites, dont la transmission dans l'eau et l'environnement sous une forme enkystée (oocyste et cyste) les rend particulièrement résistants aux traitement classiques de désinfection comme la chloration, des méthodes conventionnelles standardisées (EPA 1622-1623 et DWI) ont été mises au point. Elles comprennent une étape de filtration suivie d'une capture immunomagnétique (IMS) des oocystes et d'une détection par immunofluorescence (IFA). Ces méthodes sont longues, fastidieuses, non spécifiques des espèces pathogènes pour l'homme (*Giardia lamblia* et *Cryptosporidium parvum*) et ne permettent pas de déterminer la viabilité des parasites détectés.

15

20

25

30

35

Des méthodes moléculaires plus rapides, sensibles et spécifiques basées sur une étape d'amplification enzymatique (PCR) ont été décrites.

Dans WO-A-94/02635, WO-A-97/02281 et US-A-5,693,472 des amorces et sondes pour détecter l'espèce *C. parvum* dans des échantillons aquatiques et/ou biologiques sont décrits.

EP-A-0 453 290 et US-A-5,558,989 décrivent une méthode de détection de l'espèce pathogène chez l'homme, *Giardia lamblia*, basée sur l'utilisation de sondes nucléiques (ADN et/ou ARN) correspondant à la séquence de 18S rRNA. EP-A-0 550 883 décrit un test PCR avec réactifs pour rechercher *G. lamblia* dont la sensibilité est de 1-5 oocystes / ml de concentrat d'eau.

Des méthodes moléculaires distinguant les parasites morts des parasites viables et/ou infectieux permettant ainsi de mieux apprécier le risque sanitaire réel posé par la présence de ces parasites dans l'eau ont été décrites.

On citera notamment WO-A-97/42349 qui concerne la détection des *Cryptosporidium* et *Giardia* viables (par détection des ARNm des protéines de chocs thermiques hsp 70) et/ou infectieux (culture cellulaire et amplification enzymatique) et US-A-5,556,774 qui concerne une méthode de détection des

4

Cryptosporidium viables par combinaison d'une étape PCR et une étape d'excystation in vitro.

Si les principales méthodes moléculaires citées ci-dessus pour rechercher des indicateurs de contamination et des microorganismes pathogènes incluant des bactéries, parasites, et virus sont beaucoup plus performantes que les méthodes classiques en termes de rapidité, sensibilité et spécificité, elles ne ciblent qu'un type de micro-organisme par test.

Aussi pour mesurer ou détecter plusieurs paramètres il faudrait mettre en œuvre autant de tests spécifiques, que de paramètres à mesurer ou détecter, ce qui rend une analyse microbiologique complète extrêmement lourde.

10

15

20

25

30

35

Quelques approches de multidétection ont été décrites mais leur capacité de multidétection est faible puisqu'elles ne détectent au maximum que 3 paramètres.

On citera en particulier la technique de multiplex PCR qui consiste à réaliser plusieurs réactions PCR dans le même tube.

A titre d'exemple dans [Bej, A.K. et al., Appl. Environ. Microbiol., 1991, n° 57, p. 597-700] on décrit la détection simultanée de *Legionella* et *L. pneumophila* et la détection simultanée sur *E. coli*, *Salmonella* et *Shigella*, dans [Bej, A.K. et al., Appl. Environ. Microbiol., 1991, n° 57, p. 2429-2432] la détection simultanée des coliformes totaux, *E coli* et *Shigella*, et dans EP-A-0 438 115 la détection des Legionelles et indicateurs de contamination fécales.

La technique d'hybridation in situ (FISH) réalisée avec deux ou au maximum trois sondes fluorescentes peut permettre de détecter plusieurs paramètres simultanément mais avec une sensibilité moins élevée que les méthodes d'amplification enzymatique citées ci-dessus.

Dans la publication [Eggers, M. et al., Presented at the 27th International Conference on Environmental Systems, 1997], on décrit une approche pour détecter simultanément des microorganismes de l'eau et l'air dans l'espace. Cette approche ne cible que les bactéries, par exemple *E. coli* et *Vibrio proteolyticus*, par hybridation directe de l'ARNr 16S sur un support solide (microplaque à 96 puits). Il n'y a pas d'étape d'amplification enzymatique aussi la sensibilité est peu élevée, et la capacité de multidétection est restreinte à quelques microorganismes, néanmoins une méthode de multidétection dans l'eau et l'air utilisant une technique apparentée aux biopuces est décrite.

Avant de poursuivre, et pour la clarté et la bonne compréhension, différents termes utilisés dans la description et les revendications nécessitent d'être définis.

- Un fragment nucléotidique, ou un oligonucléotide, ou un polynucléotide, est un enchaînement de motifs nucléotidiques assemblés entre eux par des liaisons ester phosphorique, caractérisé par la séquence informationnelle des acides nucléiques naturels, susceptibles de s'hybrider à un fragment nucléotidique dans des conditions prédéterminées, l'enchaînement pouvant contenir des monomères de structures différentes et être obtenu à partir d'une molécule d'acide nucléique naturelle et/ou par recombinaison génétique et/ou par synthèse chimique.
- Un motif nucléotidique est dérivé d'un monomère qui peut être un nucléotide naturel d'acide nucléique dont les éléments constitutifs sont un sucre, un groupement phosphate et une base azotée ; dans l'ADN le sucre est le désoxy-2-ribose, dans l'ARN le sucre est le ribose ; selon qu'il s'agisse de l'ADN ou de l'ARN, la base azotée est choisie parmi l'adénine, la guanine, l'uracile, la cytosine, la thymine ; ou bien le monomère est un nucléotide modifié dans l'un au moins des trois éléments constitutifs précités ; à titre d'exemple, la modification peut intervenir soit au niveau des bases, avec des bases modifiées telles que l'inosine, la méthyl-5-désoxycytidine, la désoxyuridine, la diméthylamino-5-désoxyuridine, la diamino-2,6-purine, la bromo-5-désoxyuridine ou toute autre base modifiée capable d'hybridation, soit au niveau du sucre, par exemple le remplacement d'au moins un désoxyribose par un polyamide [P.E. Nielsen et al, Science, 1991, n° 254, p. 1497-1500], soit encore au niveau du groupement phosphate, par exemple son remplacement par des esters notamment choisis parmi les diphosphates, alkyl- et arylphosphonates et phosphorothioates.

15

25

35

- Par "séquence « informationnelle », on entend toute suite ordonnée de motifs de type nucléotidique, dont la nature chimique et l'ordre dans un sens de référence constituent une information de même qualité que celle des acides nucléiques naturels.
- Par hybridation, on entend le processus au cours duquel, dans des conditions appropriées, deux fragments nucléotidiques, ayant des séquences suffisamment complémentaires sont susceptibles de former un double brin avec des liaisons hydrogène stables et spécifiques. Un fragment nucléotidique « capable de s'hybrider » avec un polynucléotide est un fragment

6

pouvant s'hybrider avec ledit polynucléotide dans des conditions d'hybridation, qui peuvent être déterminées dans chaque cas de façon connue. Les conditions d'hybridation sont déterminées par la stringence, c'est-à-dire la rigueur des conditions opératoires. L'hybridation est d'autant plus spécifique qu'elle est effectuée à plus forte stringence. La stringence est définie notamment en fonction de la composition en bases d'un duplex sonde/cible, ainsi que par le degré de mésappariement entre deux acides nucléiques.

La stringence peut également être fonction des paramètres de la réaction, tels que la concentration et le type d'espèces ioniques présentes dans la solution d'hybridation, la nature et la concentration d'agents dénaturants et/ou la température d'hybridation. La stringence des conditions dans lesquelles une réaction d'hybridation doit être réalisée dépendra principalement des sondes utilisées. Toutes ces données sont bien connues et les conditions appropriées peuvent être déterminées par l'homme du métier.

10

15

20

25

30

35

En général, selon la longueur des sondes utilisées, la température pour la réaction d'hybridation est comprise entre environ 20 et 65°C, en particulier entre 35 et 65°C dans une solution saline à une concentration d'environ 0,8 à 1 molaire.

- Une sonde est un fragment nucléotidique comprenant de 5 à 100 monomères, notamment de 6 à 35 monomères, possédant une spécificité d'hybridation dans des conditions déterminées pour former un complexe d'hybridation avec un fragment nucléotidique ayant, par exemple, une séquence nucléotidique comprise dans un ARN ribosomique, l'ADN obtenu par transcription inverse dudit ARN ribosomique et l'ADN (appelé ici ADN ribosomique ou ADNr) dont ledit ARN ribosomique est le produit de transcription; une sonde peut être utilisée à des fins de diagnostic (notamment sondes de capture ou de détection).

- Une sonde de capture est immobilisée ou immobilisable sur un support solide par tout moyen approprié, c'est-à-dire directement ou indirectement, par exemple par covalence ou adsorption.

- Une sonde de détection peut être marquée au moyen d'un marqueur choisi parmi les isotopes radioactifs, des enzymes (notamment une peroxydase, une phosphatase alcaline, ou une enzyme susceptible d'hydrolyser un substrat chromogène, fluorigène ou luminescent), des composés chimiques chromophores, des composés chromogènes, fluorigènes

10

15

20

30

35

ou luminescents, des analogues de bases nucléotidiques, et des ligands tels que la biotine.

- Une amorce est une sonde comprenant de 5 à 100, préférentiellement de 10 à 40 motifs nucléotidiques et possédant une spécificité d'hybridation dans des conditions déterminées pour l'initiation d'une polymérisation enzymatique, par exemple dans une technique d'amplification telle que la PCR (Polymerase Chain Reaction), dans un procédé de séquençage, dans une méthode de transcription inverse, etc...

- L'identité entre un fragment et une séquence de référence, qui caractérise le degré d'identité entre ledit fragment et ladite séquence, est mesuré par alignement dudit fragment sur ladite séquence puis détermination du nombre de monomères identiques entre les deux.

Les sondes et amorces selon l'invention sont choisies parmi :

- (a) les séquences identifiées dans le listage de séquences annexé à la description,
- (b) tout fragment des séquences (a), à la fois, comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque des séquences (a) et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite séquence (a) ; à titre d'exemple, un fragment (b) comporte 10 nucléotides parmi lesquels 5 nucléotides contigus appartiennent à une séquence (a) et au moins 2 nucléotides des 5 nucléotides restants sont identiques respectivement aux deux nucléotides correspondants dans la séquence de référence, après alignement.
- Par séquence d'identification, on désigne toute séquence ou tout 25 fragment tel que défini ci-dessus, pouvant servir de sonde de détection et/ou de capture.
 - Par traitement du milieu aqueux, on entend toute étape de filtration et/ou de lyse et/ou de purification.
 - Par étape de lyse, on entend une étape capable de libérer les acides nucléiques contenus dans les enveloppes protéiques et/ou lipidiques des microorganismes (comme des débris cellulaires qui perturbent les réactions ultérieures). A titre d'exemple, on peut utiliser les méthodes de lyse telles que décrite dans les demandes de brevet de la Demanderesse :

WO-A-00/05338 sur la lyse mixte magnétique et mécanique, WO-A-99/53304 sur la lyse électrique, et WO-A-99/15321 sur la lyse mécanique.

8

L'homme du métier pourra utiliser d'autres méthodes de lyse bien connues telles que les chocs thermiques ou osmotiques ou les lyses chimiques par des agents chaotropiques tels que les sels de guanidium (US-A-5,234,809).

5

20

25

30

35

- Par étape de purification, on entend la séparation entre les acides nucléiques des micro-organismes et les constituants cellulaires relargués dans l'étape de lyse. Cette étape permet généralement de concentrer les acides nucléiques. A titre d'exemple, on peut utiliser des particules magnétiques éventuellement revêtues d'oligonucléotides, par adsorption ou covalence (voir à ce sujet les brevets US-A-4,672,040 et US-A-5,750,338), et ainsi purifier les acides nucléiques qui se sont fixés sur ces particules magnétiques, par une étape de lavage. Cette étape de purification des acides nucléiques est particulièrement intéressante si l'on souhaite amplifier ultérieurement lesdits acides nucléiques. Un mode de réalisation particulièrement intéressant de ces particules magnétiques est décrit dans les demandes de brevet déposées par la Demanderesse sous les références suivantes : WO-A-97/45202 et WO-A-99/35500.

Dans la dernière de ces demandes de brevet, il s'agit de particules magnétiques thermosensibles ayant chacune un noyau magnétique recouvert d'une couche intermédiaire. La couche intermédiaire est elle-même recouverte par une couche externe à base d'un polymère susceptible d'interagir avec au moins une molécule biologique, le polymère externe est thermosensible et présente une température critique inférieure de solubilité (LCST) prédéterminée comprise entre 10 et 100°C et de préférence entre 20 et 60°C. Cette couche externe est synthétisée à partir de monomères cationiques, qui génèrent un polymère ayant la capacité de lier les acides nucléiques. Cette couche intermédiaire isole les charges magnétiques du noyau, afin d'éviter les problèmes d'inhibition des techniques d'amplification de ces acides nucléiques.

Un autre exemple intéressant de méthode de purification des acides nucléiques est l'utilisation de silice soit sous forme de colonne (kits Qiagen par exemple), soit sous forme de particules inertes [Boom R. et al., J. Clin. Microbiol., 1990, n°28(3), p. 495-503] ou magnétiques (Merck: MagPrep® Silica, Promega: MagneSilTM Paramagnetic particles). D'autres méthodes très répandues reposent sur des résines échangeuses d'ions en colonne (kits Qiagen par exemple) ou en format particulaire paramagnétique (Whatman: DEAE-Magarose) [Levison PR et al., J. Chromatography, 1998, p. 337-344].

9

Une autre méthode très pertinente pour l'invention est celle de l'adsorption sur support d'oxyde métallique (société Xtrana: matrice Xtra-BindTM).

- Par étape de détection on entend soit une détection directe par une méthode physique, soit une méthode de détection à l'aide d'un marqueur.

De nombreuses méthodes de détection existent pour la détection des acides nucléiques. [Voir par exemple Kricka et al., Clinical Chemistry, 1999, n° 45(4), p.453-458 ou Keller G.H. et al., DNA Probes, 2nd Ed., Stockton Press, 1993, sections 5 et 6, p.173-249].

Dans un premier mode de réalisation de l'invention, une méthode d'hybridation à l'aide de sondes spécifiques est mise en œuvre pour l'étape de détection. Ce mode d'exécution particulier consiste à mettre en contact les acides nucléiques, amplifiés ou non, des micro-organismes à détecter avec une sonde de capture fixée sur un support solide, et capable de s'hybrider spécifiquement avec lesdits acides nucléiques; puis à révéler, selon les méthodes connues, la présence éventuelle des acides nucléiques fixés au support solide notamment par l'intermédiaire d'au moins une sonde de capture.

10

20

25

30

35

Par "marqueur", on entend un traceur capable d'engendrer un signal. Une liste non limitative de ces traceurs comprend les enzymes qui produisent un signal détectable par exemple par colorimétrie, fluorescence ou luminescence, comme la peroxydase de raifort, la phosphatase alcaline, la bêtagalactosidase, la glucose-6-phosphate déshydrogénase; chromophores comme les composés fluorescents, luminescents ou colorants; les groupements à densité électronique détectable par microscopie électronique ou par leurs propriétés électriques comme la conductivité, par les méthodes d'ampérométrie ou de voltamétrie, ou par des mesures d'impédance ; les groupements détectables par des méthodes optiques comme la diffraction, la résonance plasmon de surface, la variation d'angle de contact ou par des méthodes physiques comme la spectroscopie de force atomique. l'effet tunnel, etc.; les molécules radioactives comme ³²P, ³⁵S ou ¹²⁵I.

Ainsi, le polynucléotide peut être marqué pendant l'étape d'amplification enzymatique, par exemple en utilisant un nucléotide triphosphate marqué pour la réaction d'amplification. Le nucléotide marqué sera un désoxyribonucléotide dans les systèmes d'amplification générant un ADN, comme la PCR, ou un ribonucléotide dans les techniques d'amplification générant un ARN, comme les techniques TMA ou NASBA.

Le polynucléotide peut aussi être marqué après l'étape d'amplification, par exemple en hybridant une sonde marquée selon la technique d'hybridation sandwich décrite dans le document WO-A-91/19812.

Un autre mode particulier préférentiel de marquage d'acides nucléiques est décrit dans la demande FR-A-2 780 059 de la Demanderesse. Un autre mode préférentiel de détection utilise l'activité exonucléase 5'-3' d'une polymérase tel que décrit par Holland P.M., PNAS (1991) p 7276-7280.

Des systèmes d'amplification du signal peuvent être utilisés comme décrit dans le document WO-A-95/08000 et, dans ce cas, la réaction préliminaire d'amplification enzymatique peut ne pas être nécessaire.

10

20

- Par amplification enzymatique, on entend une processus générant de multiples copies d'un fragment nucléotidique particulier à l'aide d'amorces spécifiques par l'action d'au moins une enzyme. Ainsi, pour l'amplification des acides nucléiques, il existe, entre autres, les techniques suivantes :
- PCR (Polymerase Chain Reaction), telle que décrite dans les brevets US-A-4,683,195, US-A-4,683,202 et US-A-4,800,159,
 - LCR (Ligase Chain Reaction), exposée par exemple dans la demande de brevet EP-A-0 201 184.
 - RCR (Repair Chain Reaction), décrite dans la demande de brevet WO-A-90/01069,
 - 3SR (Self Sustained Sequence Replication) avec la demande de brevet WO-A-90/06995,
 - NASBA (Nucleic Acid Sequence-Based Amplification) avec la demande de brevet WO-A-91/02818, et
- 25 TMA (Transcription Mediated Amplification) avec le brevet US-A-5,399,491.

On parle alors d'amplicons pour désigner les polynucléotides générés par une technique d'amplification enzymatique.

- Le terme "support solide" tel qu'utilisé ici inclut tous les matériaux sur lesquels peut être immobilisé un acide nucléique. Des matériaux de synthèse, ou des matériaux naturels, éventuellement modifiés chimiquement, peuvent être utilisés comme support solide, notamment les polysaccharides tels que les matériaux à base de cellulose, par exemple du papier, des dérivés de cellulose tels que l'acétate de cellulose et la nitrocellulose, ou le dextran ; des polymères, des copolymères, notamment à base de monomères du type styrène, des fibres naturelles telles que le coton, et des fibres synthétiques

11

telles que le nylon; des matériaux minéraux tels que la silice, le quartz, des verres, des céramiques; des latex; des particules magnétiques; des dérivés métalliques, des gels etc. Le support solide peut être sous la forme d'une plaque de microtitration, d'une membrane comme décrit dans la demande WO -A-94/12670, d'une particule ou d'une biopuce.

- Par "biopuce", on entend un support solide de dimension réduite où sont fixés une multitude de sondes de capture à des positions prédéterminées.

A titre d'illustration, des exemples de ces biopuces sont donnés dans les publications de [G. Ramsay, Nature Biotechnology, 1998, n°16, p. 40-44; F. Ginot, Human Mutation, 1997, n°10, p.1-10; J. Cheng et al, Molecular diagnosis, 1996, n°1(3), p.183-200; T. Livache et al, Nucleic Acids Research, 1994, n° 22(15), p. 2915-2921; J. Cheng et al, Nature Biotechnology, 1998, n° 16, p. 541-546] ou dans les brevets US-A-4,981,783, US-A-5,700,637, US-A-5,445,934, US-A-5,744,305 et US-A-5,807,522.

10

15

20

25

30

35

La caractéristique principale du support solide doit être de conserver les caractéristiques d'hybridation des sondes de capture sur les acides nucléiques tout en générant un bruit de fond minimum pour la méthode de détection. Un avantage des biopuces est qu'elles simplifient l'utilisation de nombreuses sondes de capture permettant ainsi la détection multiple de microorganismes à détecter tout en tenant compte du polymorphisme desdits microorganismes à détecter

L'invention décrite ci-après permet de résoudre les problèmes posés par les méthodes précédemment décrites, à la fois en terme de sensibilité, spécificité et capacité de multidétection, tout en étant rapide et facile à mettre en œuvre.

Un premier objet de l'invention est un procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, comprenant les étapes suivantes :

- on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins trois microorganismes, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique,

- on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins trois sondes d'identification spécifiquement et respectivement desdits trois microorganismes,

12

- après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces derniers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine lesdits microorganismes,

cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu.

5

10

15

20

25

30

35

L'invention concerne aussi un nécessaire de détermination microbiologique comprenant un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites, lesdites sondes d'identification étant chacune spécifiques d'une espèce ou au moins d'un genre de bactérie, virus ou parasite susceptible d'être présent dans un échantillon de liquide à doser.

Selon l'invention, un nécessaire désigne toute méthode manuelle, semi-automatique ou automatique permettant la mise en œuvre d'un moyen de dosage, dosage signifiant l'identification et/ou la détermination de la viabilité et/ou la quantification, chacun de ces trois paramètres étant déterminés en séquence ou selon les combinaisons : identification seule ; identification et quantification ; identification et viabilité ; identification, quantification et viabilité.

Cette invention concerne également une méthode de multidétection utilisant en particulier la technique des biopuces pour rechercher un grand nombre des paramètres microbiologiques incluant des indicateurs de contamination exigés dans les différentes législations (USA, France, Europe) et des microorganismes pathogènes incluant des bactéries, virus et parasites.

En une seule mise en œuvre une analyse microbiologique complète d'un échantillon peut être réalisée avec rapidité en par exemple environ 4 heures et avec une grande sensibilité par exemple de l'ordre de 1 micro cible/101-1001 grâce à l'étape d'amplification enzymatique.

Cette méthode de multidétection est spécifique des espèces recherchées grâce à l'utilisation de séquences, dites séquences d'identification de chaque espèce, comme sonde, et peut permettre de déterminer la viabilité des microorganismes par la détection de marqueurs de viabilité comme par exemple, ARNr et/ou ARNm.

La rapidité, la sensibilité et la spécificité de cette méthode de multidétection, permettent de l'appliquer indifféremment à tout milieu aqueux environnemental, c'est à dire tout milieu aqueux à l'exclusion de tout fluide corporel. En particulier cette méthode s'applique à toute eau destinée à la consommation humaine, eaux propres industrielles, eaux résiduaires urbaines

et industrielles, eaux de l'industrie agro-alimentaire, eaux de process et à tout fluide ou produit.

Cette détection simultanée en une seule étape de multiples produits d'amplifications spécifiques, est possible grâce à l'utilisation de support solide en particulier sous la forme d'un support solide de dimension réduite où sont fixées une multitude de sondes de capture à des positions prédéterminées, ou « biopuce », ces sondes de capture étant constituées par un jeu de fragments ou de la totalité de séquences nucléotidiques spécifiques dites séquences d'identification des microorganismes recherchés.

Ces séquences d'identification ou ces fragments peuvent également être mis en œuvre dans toutes les techniques d'hybridation connues comme les techniques de dépôt ponctuel sur filtre dites "DOT-BLOT" [Maniatis et al, Molecular Cloning, Cold Spring Harbor, 1982], les techniques de transfert d'ADN dites "SOUTHERN BLOT" [Southern E. M., J. Mol. Biol., 1975, 98, 503], les techniques de transfert d'ARN dites "NORTHERN BLOT", ou les techniques "SANDWICH" [Dunn A.R. et al., Cell, 1977, 12,23].

Parmi les microorganismes recherchés, on citera à titre d'exemple les microorganismes suivants :

Parmi les bactéries :

10

15

20

25

30

35

Escherichia coli, SEROTYPE Escherichia coli 0157 :H7, Helicobacter pylori, Enterococcus faecalis , Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Staphylococcus epidermatitis, Staphylococcus aureus, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Pseudomonas aeruginosa. Vibrio cholerae, Acinetobacter baumanii, Burkholderia gladioli, Burkholderia Stenotrophomonas maltophilia, le genre Mycobacterium. Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae. Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum. Mycobacterium gordonae, le genre Legionella, Legionella pneumophila, le genre Salmonella.

Parmi les virus et plus particulièrement parmi les Adenovirus, les Adeno virus 40, et les Adeno virus 41bis ;

les Astrovirus, HastV-1-2;

les Enterovirus, tels que Poliovirus, Coxsackievirus, ou Echovirus, les Rotavirus,

14

les Calicivirus, tels que Virus de Norwalk, Virus de Sapporo, et les virus de l'Hépatite tels que le virus de l'Hépatite A, Parmi les parasites :

Le genre Cryptosporidium, tel que Cryptosporidium parvum, le genre Giardia, tel que Giardia lamblia et les Microsporidies.

5

10

15

20

25

30

35

Les microorganismes peuvent être recherchés au niveau du genre auquel ils appartiennent soit au niveau taxonomique inférieur c'est à dire au niveau de l'espèce, soit au niveau des sérotypes, des sous-types et en épidémiologie: par exemple pour *Legionella* la détermination pourra être effectuée par la séquence d'identification SEQ ID NO:9 pour la recherche au niveau du genre et par SEQ ID NO:10 ou 11 pour une détermination par une séquence d'identification spécifique de la bactérie *Legionella pneumophila*.

Les séquences matérialisées sur la biopuce, dites séquences d'identification correspondant aux espèces recherchées seront choisies parmi les séquences dont la liste est jointe en annexe de SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:104.

Des variantes de mises en œuvre du procédé selon l'invention sont ci-après exposées.

Le nécessaire de détermination microbiologique exposé aux microorganismes du milieu aqueux répond avantageusement à l'une quelconque des présentations suivantes :

Les trois sondes d'identification qu'il comprend ont au moins une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos :1-104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Il comprend au moins une sonde d'identification spécifique à une bactérie, au moins une sonde d'identification spécifique à un virus ; de préférence, il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence ; au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant

15

au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites - séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence; et au moins une séquence choisie parmi entre SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, et SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Il comprend au moins quatre sondes d'identification spécifiques à au moins quatre bactéries différentes; de préférence, elles sont choisies parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence:

10

15

20

25

30

35

Il comprend au moins cinq sondes d'identification spécifiques à au moins cinq virus différents; de préférence, elles sont choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, et SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins deux sondes d'identification spécifiques à au moins deux parasites ; de préférence, elle est choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49 et SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins une sonde d'identification spécifique à une bactérie et au moins une sonde d'identification spécifique à au moins un parasite. De préférence, il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:67 à SEQ ID NO:69, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence, et au moins une sonde d'identification comprise SEQ ID NO:40 à

16

SEQ ID NO:49_T SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

10

15

20

25

30

35

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes : *Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus.* De préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes : *Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Clostridium perfringens.* De préférence, au moins une sonde d'identification dudit nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : *Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Cryptosporidium.* De préférence, au moins une sonde dudit nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Gardia lamblia, Cryptosporidium parvum. De préférence, au moins une sonde dudit nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:46 à SEQ ID NO: 49, SEQ ID NO:63, SEQ ID NO:64 et SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au

17

moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : *Escherichia coli, Enterovirus, Genre Cryptosporidium,* De préférence, au moins une sonde d'identification dudit nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia. De préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23. SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:75, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séguence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157 :H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus : Norwalk et

18

Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus. De préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:56 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

. 30

35

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157 :H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila. Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus : Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Genre Mycobactéries, Mycobacterium avium; Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, Acinetobacter baumanii, Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, Astrovirus. De préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire de détermination est choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:6, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:56 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes : Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, Helicobacter pylori, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens , Staphylococcus epidermitis, Staphylococcus aureus, Campylobacter coli,

PCT/FR01/02191 WO 02/02811

Campylobacter jejuni; Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Acinetobacter baumanii, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, le genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, le genre Legionella, Legionella pneumophila, le genre Salmonella.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les virus suivants :

10 les Adenovirus, tels que Adeno virus 40, Adeno virus 41bis: les Astrovirus, HAstV-1-2;

5

15

20

25

30

les Enterovirus, tels que Poliovirus, Coxsackievirus, Echovirus, les Rotavirus.

les Calicivirus, tels que Virus de Norwalk, Virus de Sapporo, et les virus de l'Hépatite tel que le virus de l'Hépatite A.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les parasites suivants :

Le genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia et les Microsporidies.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis. Streptococcus equinus. Clostridium perfringens, Genre Salmonella. Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila. Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A. De préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:51. SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:56 à SEQ ID NO:75. SEQ ID NO:97, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 35 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont

20

la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

10

15

· 20

25

30

35

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A. De préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire est choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:56 à SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, SEQ ID NO:97, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus. De préférence au moins une sonde d'identification du nécessaire de détermination est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus. De préférence au moins une sonde

d'identification du nécessaire de détermination est choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60 SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO :98 à SEQ ID NO :104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les virus suivants :

10

15

20

25

30

35

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, au moins un virus choisi parmi le virus de Norwalk et les Rotavirus. De préférence au moins une sonde d'identification du nécessaire de détermination est choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :60, SEQID NO :97, SEQ ID NO :70 à SEQ ID NO :75, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les parasites suivants : genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia. De préférence au moins une sonde d'identification du nécessaire de détermination est choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus, Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus, genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia; de préférence, au moins une sonde d'identification du nécessaire de détermination est choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO:60 SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96,

22

SEQ ID NO:98, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence, ou

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, genre Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, Salmonella. Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus, Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus, genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia; de préférence, au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14 . SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :60, SEQID NO :97, SEQ ID NO :70 à SEQ ID NO :75, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi Virus de Norwalk, Virus Hepatitis A, Enterovirus. De préférence, au moins une sonde d'identification choisie parmi parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 75.

25

30

35

20

5

15

Les sondes de capture comportent avantageusement au moins 10, de préférence au moins 13, voire au moins 15, même au moins 17 bases et/ou au plus 35, de préférence au 25, voire au plus 20. Par exemple, une sonde de capture comporte entre 10 et 35 bases, avantageusement entre 17 et 20 bases, avec au moins une position d'interrogation située dans la région centrale de la séquence connue, en 12ème position par rapport à l'extrémité 3' de la séquence. Pour les espèces *E. coli* et *E. faecalis*, il y aura de préférence des sondes de capture de 17 bases, avec 2 positions d'interrogations : une en 10ème et une en 8ème position. Ces sondes de capture ont, suivant le cas des longueurs comprises entre 10 et 25 nucléotides. Les positions d'interrogation varient alors en fonction de la longueur de la sonde de capture.

23

Les séquences spécifiques dites séquences d'identification, ont été sélectionnées par des techniques de sélection informatique et sont chacune suffisamment spécifique d'une espèce et/ou d'un membre d'une espèce qu'elles permettent de discriminer des genres taxonomiquement proches et/ou des espèces du même genre et d'éviter les phénomènes d'hybridation croisée.

5

10

15

20

25

30

35

Dans un mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites comprenant au moins quatre sondes d'identification spécifiques à au moins quatre bactéries différentes.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites comprenant au moins cinq sondes d'identification spécifiques à au moins cinq virus différents.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites comprenant au moins deux sondes d'identification spécifique à un parasite.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites comprenant au moins une sonde spécifique d'une bactérie et au moins une sonde d'identification spécifique d'un parasite.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites dont les sondes spécifiques des bactéries sont choisies parmi les sondes spécifiques des bactéries suivantes :

Escherichia coli, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites dont les sondes spécifiques des bactéries sont choisies parmi les sondes spécifiques des bactéries suivantes :

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Clostridium perfringens.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification

de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites dont les sondes spécifiques des bactéries sont choisies parmi les sondes spécifiques des bactéries suivantes :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis , Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens.

5

10

15

20

25

30

35

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites dont les sondes spécifiques des bactéries sont choisies parmi les sondes spécifiques des bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, Helicobacter Enterococcus faecalis. Enterococcus faecium. pylori. Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Staphylococcus epidermitis, Staphylococcus aureus, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Acinetobacter baumanii, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia , le genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, le genre Legionella, Legionella pneumophila, le genre Salmonella.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites choisis les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Cryptosporidium.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites choisis les microorganismes suivants :

Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Gardia lamblia, Cryptosporidium parvum.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites choisis les microorganismes suivants :

25

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia,

5

10

15

20

25

30

35

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites choisis les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites choisis les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus. Enterovirus : virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae. Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus : Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus. Pseudomonas Mycobactéries, aeruginosa, Vibrio cholerae, Genre Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae. Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium Acinetobacter gordonae, baumanii, Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, Astrovirus.

26

į

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites choisis les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterovirus, Genre Cryptosporidium,

5

10

15

20

25

30

35

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites dont les sondes d'identification spécifiques des virus sont spécifiques des virus suivants :

les Adenovirus, tel que Adeno virus 40, Adeno virus 41bis; les Astrovirus, HastV-1-2; les Enterovirus, tels qiue Poliovirus, Coxsackievirus, Echovirus, les Rotavirus,

les Calicivirus, tels que Virus de Norwalk, Virus de Sapporo et, les virus de l'Hépatite tel que le virus de l'Hépatite A.

Dans un autre mode de réalisation de l'invention le nécessaire de détermination microbiologique comprend un mélange de sondes d'identification de bactéries et/ou de virus et/ou de parasites dont les sondes spécifiques des parasites sont choisies parmi les sondes spécifiques des parasites suivants :

Le genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia et les Microsporidies.

Selon l'invention dans un mode de réalisation, le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence; au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence; et au moins une séquence choisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus

27

dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins 4 sondes d'identifications choisies parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

35

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins 5 sondes d'identification comprise entre SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO: 63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence, et au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO: 63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

28

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

· 30

35

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66, SEQ ID NO:68, SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie

29

parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:75, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9, SEQ ID NO:10, SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:56 à SEQ ID NO:59, SEQ ID NO:60 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

35

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une séquence comprise entre SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:6, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:22, et SEQ ID NO:23 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:56 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une séquence choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23. et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une séquence choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 75 et tous fragments de

celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une séquence choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 98, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

15

20

25

30

35

Selon l'invention dans un mode de réalisation différent le nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon comprend au moins une séquence comprise entre choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

Ces fragments nucléotidiques, dite séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus : virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus, Pseudomonas aeruginosa. Vibrio cholerae. Genre Mycobactérium. Mycobacterium avium. Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae. Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum. Mycobacterium gordonae. Acinetobacter baumanii. Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, Astrovirus.

Les Adenovirus, tel que Adeno virus 40. Adeno virus 41bis:

31

les Astrovirus, HastV-1-2;

5

15

20

25

30

les Enterovirus, tels que Poliovirus, Coxsackievirus, Echovirus, les Rotavirus,

les Calicivirus, tels que Virus de Norwalk, Virus de Sapporo, et les virus de l'Hépatite, tel que l'Hépatite A,

le genre Cryptosporidium, tels que Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia et les Microsporidies.

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Clostridium perfringens.

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Cryptosporidium

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterovirus et Genre Cryptosporidium.

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium,
Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus
equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus,

32

Enterovirus : virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre : Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia,

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus.

10

15

20

25

30

35

Dans un autre mode de réalisation ces séquences d'identification selon l'invention permettent le dosage sélectif d'un microorganisme en présence d'au moins 2 autres microorganismes choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus : virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae. Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, Acinetobacter baumanii, Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, Astrovirus.

On pourra également concevoir et utiliser un nécessaire de détermination microbiologique selon l'invention comportant des séquences d'identification pour identifier des microorganismes au niveau des sérotypes, des sous-types et en épidémiologie.

Le procédé d'analyse d'un échantillon susceptible de contenir au moins une bactérie, parasite et/ou virus, selon l'invention utilise un mélange de séquences nucléotidiques comme sondes d'identification spécifiques d'un sérotype, d'un sous-type, d'une espèce ou au moins un genre de bactérie, virus et/ou parasite susceptible d'être présent dans l'échantillon.

Ce procédé d'analyse d'un échantillon selon l'invention est caractérisé par une étape de détection comprenant la mise en œuvre d'un nécessaire de détermination microbiologique tel que défini précedemment.

Dans un mode préférentiel d'exécution préalablement à l'étape de détection, on peut effectuer au moins une étape de lyse.

10

15

20

25

30

35

Dans un autre mode d'exécution, postérieurement à cette étape de lyse, on effectue une étape d'amplification.

L'invention concerne également un procédé de contrôle d'un échantillon liquide dans lequel préalablement à toute étape de détection une étape d'enrichissement en microorganismes dudit échantillon est effectuée.

Cette étape d'enrichissement peut être effectuée par filtration notamment en utilisant un moyen de filtration comprenant des fibres creuses et utilisé en mode frontal permettant d'obtenir dans un temps limité, à partir d'un échantillon liquide de départ de volume important et prédeterminé, un échantillon à analyser d'un volume suffisamment faible, tout en garantissant la viabilité des microorganismes, pour que les techniques d'analyse, notamment la multidétection selon l'invention, puissent être ensuite mises en œuvre.

Ce moyen de filtration est basé sur la technique de l'ultrafiltration sur fibres creuses en mode frontal.

Par mode frontal, par opposition au mode tangentiel, on entend tout passage en une passe d'un échantillon liquide de départ dans le moyen de filtration, sans recyclage d'au moins une partie du même échantillon à l'entrée dudit moyen de filtration.

L'utilisation de ce moyen d'ultrafiltration en mode frontal permet d'obtenir des concentrats de volume faible, d'effectuer la concentration d'un prélèvement dans une échelle de temps de l'ordre de l'heure au plus en un seul passage, tout en garantissant la viabilité des microorganismes, la multi-récupération et des rendements de l'ordre de 100 %.

Par multi-récupération, on entend la possibilité de récupérer dans l'échantillon final pratiquement tous les différents genres ou espèces de microorganismes présents dans l'échantillon de départ.

PCT/FR01/02191 WO 02/02811

Ces rendements élevés sont obtenus en raison de l'inexistence de volumes, dits volumes morts, dus par exemple sur d'autres dispositifs à la présence de tuyauteries annexes, par exemple de recyclage, et par la fiabilité de la porosité sur toute la longueur de la fibre creuse.

5

Le procédé de contrôle selon l'invention, est ainsi appliqué sur un échantillon obtenu éventuellement par filtration, d'un volume compris entre 1 ml et 100 litres.

Une étape de lyse des microorganismes est effectuée, soit par lyse mécanique soit par lyse chimique, telles que décrites précédemment.

10

Une étape de purification est éventuellement appliquée, en utilisant éventuellement les techniques de capture par des oligonucléotides fixés sur des particules magnétiques, ou par utilisation de colonnes de silice, de particules de silice (inerte ou magnétique), de colonnes échangeuses d'ions, ou de toute autre méthode citée précédemment.

15

Une étape d'amplification enzymatique est éventuellement appliquée également en utilisant préférentiellement les techniques de transcription telles que TMA, NASBA, mais en utilisant en particulier les techniques de PCR et RT-PCR.

20

Une étape de marquage de l'amplicon est appliquée, par utilisation préférentielle d'un marqueur fluorescent.

Une étape d'hybridation est ensuite appliquée, en utilisant préférentiellement les sondes d'identification spécifiques ou leurs fragments fixés sur un support solide, et en particulier en utilisant une biopuce.

25

Le procédé de contrôle et le nécessaire de détermination microbiologique selon l'invention utilisant ces séquences spécifiques permet de détecter simultanément un bactérie et/ou un virus et/ou un parasite d'un panel fixe en une seule étape de multidétection finale.

En fonction des liquides à analyser des panels fixes de microorganismes peuvent être facilement définis.

30

35

Un autre objet de l'invention est un procédé de production et/ou désinfection d'un liquide, caractérisé en ce qu'il comprend une étape d'analyse mettant en œuvre un nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications de 35 à 48 et générant un algorithme d'interprétation des données permettant l'asservissement dudit procédé de production et/ou désinfection auxdites données générées par le nécessaire de détermination microbiologique.

35

Les avantages de l'invention et les techniques mises en œuvre sont illustrés par les exemples non limitatifs et les figures en annexe.

La figure 1 représente l'évolution du base-call sur les sondes spécifiques d'Escherichia coli et d'Acinetobacter baumanii en fonction du nombre de copies d'ARNr de chacun des partenaires ajoutées avant amplification.

La zone encadrée dans le graphique représente les proportions *E. coli/A. baumanii* à partir desquelles les cibles *E. coli* sont interprétables par la puce.

La figure 2 représente l'évolution du base-call sur les sondes spécifiques d'E. coli, S. typhimurium et A. baumanii en fonction des proportions du nombre de copies de transcripts marqués représentant les 3 espèces.

Dans les exemples ci-dessous décrits les souches utilisées sont :

Escherichia coli ATCC 11775

Enterococcus faecalis 19433T

Salmonella typhimurium API 9810059

Acinetobacter baumanii ATCC 19606

20

5

10

15

Exemple 1 : Détection et identification d'une seule cellule bactérienne en culture : cas d'Escherichia coli (gram -) et d'Enterococcus faecalis (gram +)

25

a) Préparation de la culture

On cultive une souche d'*E. coli* ou *E. faecalis* à 37°C dans 2 ml de bouillon Luria Bertani. Lorsque la culture a atteint une densité optique à 620 nanomètres de 0,2, on prélève 1ml. (10⁸ bactéries/ml). On réalise des dilutions en série, jusqu'à avoir 0,1cellule/µl.

30

- b) Extraction et purification des acides nucléiques
- 1. Lyse des micoorganismes

De la suspension à 0.1 cellules par microlitres, 10µl sont prélevés (1 cellule). Sur cette suspension, on ajoute 100µl d'un tampon de lyse contenant du Tris 10mM, de l'EDTA 1mM (dilution d'une solution TE100X commercialisée chez SIGMA, ref. T-9285) et du lyzozyme (Sigma, ref. L-6876) dont la concentration est différente selon le Gram de la bactérie : 3 mg/ml pour

36

E. faecalis, 400 μg/ml pour E. coli. La lyse des bactéries s'effectue en laissant le tube contenant la suspension bactérienne en contact avec le tampon de lyse durant 5 à 10mn à température ambiante.

2. Extraction et purification des acides nucléiques.

Cette étape s'effectue en utilisant le kit Rneasy mini kit commercialisé par Qiagen (ref. 74104) selon le protocole recommandé pour l'extraction et la purification des ARN totaux bactériens.

c) RT-PCR

5

10

15

25

Les deux étapes de RT et PCR vont s'effectuer l'un après l'autre, dans un seul tube, en utilisant le kit ACCESS (ref A1250, Promega).

Pour cela, on ajoute à 25μl de la suspension d'ARN total le tampon 5X AMV/Tfl, 1mM de MgSO₄, 200μM de dNTPs (deoxyribonucleosides triphosphates), 5U d'AMV RT polymérase, 5U de Tfl polymérase, 5U de RNAsin (Pranega ref. NZIII), 0.5μM des amorces eubactériennes A1.1 et S9T7:

5'gaggcagcagtggggaat3'

5'taatacgactcactatagggaggaggattactaccagggtatctaat3' (en gras : promoteur de la polymérase T7),

20 afin d'obtenir 50µl de volume réactionnel final.

Pour l'étape de RT, le mélange est mis à incuber 45mn à 48°C, puis 5mn à 94°C. Pour l'étape de PCR on réalise ensuite 35 cycles composés chacun des 3 étapes suivantes : 94°C 1mn, 55°C 1mn, 68°C 1mn. Une extension finale de 7mn à 68°C est ensuite réalisée.

d) Vérification de l'amplicfication

On dépose 5µl de produit d'amplification (amplicon) sur un gel d'agarose 1,5% dans de l'EDTA-Tris Borate. Après une migration de 20mn à 200V, on visualise la bande d'amplification par coloration au Bromure d'Ethidium et par illumination aux UV. On montre que l'amplification est positive par la présence d'une bande ayant la taille attendue (450 paires de bases).

e) Identification de l'amplicon sur une puce à ADN (Affymetrix, Santa Clara)

Une biopuce est synthétisée sur un support solide en verre selon le procédé décrit dans le brevet US 5 744 305 (Affymetrix, Fodor et al) en utilisant la stratégie de reséquençage décrite dans la demande WO 95/11995 (Affymax, Chee et al) et selon la méthode décrite par A Troesch et al. dans J. Clin.

37

Microbiol., vol. 37(1), p 49-55, 1999 avec les variantes suivantes: les oligonucléotides synthétisés sur la puce réalisent le reséquençage des séquences d'identification. Ce procédé permet de diminuer le nombre total d'oligonucléotides synthétisés et donc présentent un avantage considérable en terme de coût de production et sans compromis sur la qualité de l'identification des différents microorganismes de part le choix de ces séquences d'identification. Les oligonucléotides comportent 20 bases, avec une position d'interrogation en 12ème position par rapport à l'extrémité 3' de la séquence. Pour les espèces *E. coli* et *E. faecalis*, il y a également des oligonucléotides de 17 bases, avec 2 positions d'interrogations : une en 10 et une en 8ème position. D'autres oligonucléotides ont des longueurs comprises entre 10 et 25 nucléotides. Les positions d'interrogation varient alors en fonction de la longueur de l'oligonucléotide.

L'analyse est effectuée sur le système complet GeneChip® (référence 900228, Affymetrix, Santa Clara, CA) qui comprend le lecteur GeneArray®, le four d'hybridation GeneChip® , la station fluidique GeneChip® et le logicel d'analyse GeneChip®.

1. Transcription et marquage des amplicons.

10

15

20

25

30

Grâce à l'amorce antisens S9T7, tous les produits d'amplifications présentent un promoteur pour la RNA polymérase T7. Ces amplicons vont alors servir de matrice à une réaction de transcription au cours de laquelle sera incorporé un ribonucléotide fluorescent.

A partir des 50µl de produit d'amplification positif, un aliquot (entre 2 et 12µl) est prélevé est ajouté à un mélange de transcription contenant les composants du kit Megascript T7 d'Ambion (ref. 1334) et de fluorescein-12-UTP (Roche, ref. 1427857). Le mélange réactionnel final se fait dans 20µl et la réaction de transcription s'effectue pendant 2 heures à 37°C.

2. Fragmentation des transcripts marqués

Afin d'améliorer les conditions d'hybridation, les transcripts marqués sont clivés en fragments d'environ 20 nucéotides. Pour cela, les 20µl de transcripts marqués sont soumis à l'action de l'imidazole (SIGMA) 30mM et du chlorure de manganèse (Merck) 30mM pendant 30mn à 65°C.

3. Hybridation sur la puce de recherche

A partir des 20µl de transcripts marqués et fragmentés un aliquot 35 de 5µl est prélevé et ajouté à 700µl de tampon d'hybridation dont la composition est de SSPE 6X (Eurobio), DTAB 5mM (Sigma), Triton 0.5% (Merk

eurolab). Ce mélange est hybridé sur la puce dans les conditions suivantes : 40 mn à 45°C. Après lavage, la puce est scannée, puis l'image d'hybridation obtenue est analysée par le logiciel Genechip© (Affymetrix, Santa Clara) Les spots d'hybridation permettent de reconstituer la séquence de l'amplicon, qui ensuite comparée aux séquences de références de la puce. La séquence (et donc l'espèce qui lui correspond) qui présente le meilleur pourcentage d'homologie (base-call, en %) avec la séquence de l'amplicon est retenue pour l'identification.

4. Interprétation des résultats.

Seule une partie de la séquence de 450 bases est analysée. Elle correspond à tout ou partie des sondes d'identification représentées sur la biopuce. Le seuil d'interprétation, c'est à dire niveau d'identification est fixé à au moins 70% de base-call sur la séquence d'identification. En dessous de ce seuil, la cible n'est pas identifiée.

15

10

Résultats

L'ARN extrait d'une seule cellule bactérienne (*E. coli* ou *E. faecalis*) donne lieu à un produit d'amplification, puis à une identification correcte sur la biopuce.

20

25

30

35

Exemple 2 : Discrimination de mélanges de 2 espèces bactériennes différentes.

Dans cet exemple, la RT-PCR eubactérienne a été appliquées à des cibles synthétiques. C'est à dire que ces cibles proviennent de l'amplification, puis de la transcription de l'ADN ribosomal 16S dans son entier. Ces cibles sont appelées transcripts in-vitro. Dans cet exemple, la cible est un mélange de transcripts in-vitro représentant les espèces *Escherichia coli* et *Acinetobacter baumanii*. Quand on ajoute la cible au tube de RT-PCR, on ne résonne plus en terme de nombre de bactéries, mais de nombre de copies de transcripts in-vitro, puis en nombre d'équivalents-bactéries, en partant du postulat suivant : 1 bactérie correspond à 10⁴ copies d'ARN ribosomal 16S.

Pour cela, les transcripts ont été dosés à 10¹¹ copies / μl. Pour Acinetobacter baumanii, la dilution 10⁸copies/μl est préparée. Pour Escherichia coli, les dilutions 10³/μl, 10⁴/μl, 10⁵/μl et 10⁶/μl sont préparées. Le conditions du mélange réactionnel pour la RT-PCR sont identiques à celles décrites dans

39

l'exemple 1, paragraphe c), sauf que le volume de cible n'est plus 25µl d'une suspension d'ARN total, mais 2µl d'un mélange constitué de 1µl de chaque dilution de transcript représentant chaque espèce dans les proportions suivantes :

5

Equivalents bactéries E. coll/A. baumanii	0/0	0,1/104	1/104	10/104	10 ² /10 ⁴	10 ⁴ /0
Coples de transcripts d'E. coli	0	10 ³	10 ⁴	10 ⁵	10 ⁶	10 ⁸
Copies de transcripts d'A. baumanii	0	10 ⁸	10 ⁸	10 ⁸	10 ⁸	0

L'unique amplicon obtenu est ensuite traité selon l'étape e) de l'exemple 1.

10 Résultats

La figure 1 montre qu'en ramenant le nombre de copies d'ARNr 16S à un nombre de bactéries, il est donc possible de détecter, par utilisation de la puce à ADN, l'équivalent de 1 *E. coli* en présence de 10⁴ *A baumanii*, soit une proportion de 0.01%.

15

20

25

Exemple 3 : Discrimination d'un mélange de 3 espèces bactériennes différentes

Des transcripts marqués de 3 espèces bactériennes (*Escherichia coli, Salmonella thyphimurium, Acinetobacter baumanii*)sont obtenus selon le protocole e) à f.1. Ils sont ensuite purifiés à l'aide du kit Rneasy mini kit (Qiagen, ref. 74104) selon le protocole adapté à la purification de transcripts in vitro. Les transcripts marqués sont dosés (lecture à 260nm sur un spectrophotomètre) de manière à connaître le nombre de cibles (ou copies) introduites dans le mélange d'hybridation. Le nombre total de copies dans un mélange d'hybridation est fixé à 10¹³ copies.

Les transcripts correspondant aux espèces *E. coli* et *S. thyphimurium* sont en même nombre de copies. Ces transcripts ont été rajoutés par rapports aux transcripts d'*A. baumanii* de la façon suivante :

Proportion de E. coll – S. thyphlmurlum*/A. baumanil	0.01%	0.1%	1%	10%	20%	50%
Nbre de copies de transcripts E. coli	5.10 ⁸	5.10 ⁹	5.10 ¹⁰	5.10 ¹¹	1012	2,5.10 ¹²

PCT/FR01/02191

40

Nbre de copies de transcripts S. thyphimurium	5.10 ⁸	5.10 ⁹	5.10 ¹⁰ _	5.10 ¹¹	10 ¹²	2,5.10 ¹²
Nbre de coples de transcripts A. baumanii	10 ¹³	10 ¹³	10 ¹³	10 ¹³	8.10 ¹²	5.10 ¹²

Résultats

La figure 2 montre que la détection d'E. coli se fait à des proportions plus faibles (1%) que celle de *S. thyphimurium* (10%). Ce résultat montre qu'il est possible de détecter sur la puce 3 espèces bactériennes différentes.

Exemple 4 : détection simultanée d'Escherichia coli, Staphylococcus aureus et Salmonella enteritidis

10

15

20

25

30

a) Préparation des suspensions bactériennes

Souches testées :

Escherichia coli ATCC 11775T Staphylococcus aureus ATCC 12600T

Salmonella enteritidis ATCC 13076

Les souches sont cultivées dans un bouillon Trypcase Soja à 37°C. Lorsque la culture atteint une densité optique de 0.2-0.3 (10⁸ bactéries/ml), on réalise des dilutions en cascade de 1/10^{ème}, jusqu'à atteindre 100 bactérie/ml.

b) Mélange des bactéries

On mélange les 3 espèces bactériennes en utilisant les suspensions produites dans la partie a), de manière à avoir : 100 Escherichia coli, 100 Staphylococcus aureus et 100 Salmonella enteritidis.

- c) Obtention des ARN totaux
- 1. Lyse des microorganismes

Le volume final sera de 100µl. On rajoute 1µl de tampon TE100X (Sigma refT-9285), du lysozyme à 100mg/ml (Sigma, Ref.L-6876) pour avoir une concentration finale de 10mg/ml. On complète ou non avec de l'eau (Sigma, ref. W-4502) pour avoir 100µl. On incube 30 mi+n à 25°C.

2. Purification des acides nucléiques

On utilise ensuite le RNeasy Mini Kit (Qiagen, ref 74104) en appliquant le protocole préconisé par Qiagen pour les bactéries.

d) RT-PCR

On effectue une RT-PCR en utilisant le kit ACCESS (Promega, ref. A1250) selon le protocole indiqué Exemple 1, partie c).

e) Vérification de l'amplification
 Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie d).

10

- f) Analyse sur une biopuce
- Transcription et marquage des amplicons
 Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-1.

15

20

25

- 2. Fragmentation des transcripts marqués Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-2.
- Hybridation sur la puce
 Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-3
- 4. Interprétation des résultats

Le base-call sur la séquence d'identification correspondant à chacun des taxons doit être supérieur à 90%. En dessous la cible n'est pas identifiée.

Résultats

Espèce testée	Base-call sur la séquence d'identification correspondante
Escherichia coli	100%
Staphylococcus aureus	100%
Salmonella enteritidis	100%

Conclusion

42

Il y a eu detection simultanée des 3 espèces bactériennes par hybridation sur les séquences d'identification correspondantes

- Exemple 5 : detection simultanée d'Escherichia coli, 5 Staphylococcus aureus, Salmonella enteritidis et Pseudomonas aeruginosa
 - a) Préparation des suspensions bactériennes

10 Souches testées :

Escherichia coli ATCC 11775T Staphylococcus aureus ATCC 12600T Salmonella enteritidis ATCC 13076

Pseudomonas aeruginosa ATCC 10145T

15

Les suspensions bactériennes sont préparées selon le protocole indiqué Exemple 4, partie a)

- b) Mélange des bactéries
- On mélange les 4 espèces bactériennes en utilisant les suspensions produites dans la partie a), de manière à avoir : 100 Escherichia coli, 100 Staphylococcus aureus, 100 Salmonella enteritidis et 100 Pseudomonas aeruginosa.
- c) Obtention des ARN totaux
 Selon les protocoles indiqué Exemple 4, partie c)
 - d) RT-PCR

On effectue une RT-PCR en utilisant le kit ACCESS (Promega, ref. A1250) selon le protocole indiqué Exemple 1, partie c).

- e) Vérification de l'amplification
 Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie d).
- 35 f) Analyse sur une biopuce
 - 1. Transcription et marquage des amplicons

43

Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-1.

2. Fragmentation des transcripts marqués

Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-2.

3. Hybridation sur la puce

Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-3

4. Interprétation des résultats

Le base-call sur la séquence d'identification de chacun des taxons doit être supérieur à 90%. En dessous la cible n'est pas identifiée.

10 Résultat

5

Espèce testée	Base-call sur la séquence d'identification correspondante
Escherichia coli	100%
Staphylococcus aureus	91,9%
Salmonella enteritidis	100%
Pseudomonas aeruginosa	100%

Conclusion

Il y a eu detection simultanée des 4 espèces bactériennes par hybridation sur les séquences d'identification correspondantes

Exemple 6 : Détection simultanée d'Escherichia coli, 20 Cryptosporidium parvum et du Poliovirus Sabin 3.

a) Préparation des suspensions.

Pour Escherichia coli, les dilutions sont effectuées comme indiqué Ex 4, a).

Pour Cryptosporidium parvum, des dilutions en cascades sont effectuées à partir d'une suspension d'oocystes titrée à 10⁷/ml, commercialisée par Waterborne Inc. (St Louis, USA).

Pour le Poliovirus Sabin 3 on utilise une suspension titrée à 10⁹ PFU/ml

b) Mélange des microorganismes.

30

44

On mélange 3000 E. coli, 3000 C. parvum et 3000 cfu du Poliovirus de manière à obtenir 300 µl de volume final.

c) Préparation des acides nucléiques

Les 300µl sont séparés en 3X100 µl, car l'extraction et la purification des ARN subissent 3 processus séparés.

1. Escherichia coli

Préparation des ARN totaux selon le protocole indiqué EX 4, partie

2. Cryptosporidium parvum

On utilise le kit RNeasy Mini Kit (Qiagen, ref. 74104) selon un protocole modifié. Pour cela, on ajoute aux 100µl 350 µl de tampon de lyse RLT du kit RNeasy, et 25 µl de Protéinase K à 19 mg/ml (Roche, ref. 1964372) ce qui ramène à 1 mg/ml. On laisse agir 30 mn à 65°C.

On continue ensuite selon le protocole RNeasy Mini Kit "for bacteria".

3. Pour Poliovirus Sabin 3

On rajoute 40µl d'eau (Sigma, ref. W-4502) aux 100µl, et on utilise le Qiamp Viral RNA Mini Kit (Qiagen, ref. 52906), selon les instructions du fournisseur.

d) Amplification par RT-PCR

1. Escherichia coli

On effectue une RT-PCR en utilisant le kit ACCESS (Promega, ref. A1250) selon le protocole indiqué Exemple 1, partie c).

2. Cryptosporidium parvum

On effectue une RT-PCR en utilisant le kit ACCESS (Promega, ref. A1250).

Pour cela, on ajoute aux 25µl d'ARN total obtenu à l'étape b) 2, 25µl de mélange réactionnel de manière à avoir, dans les 50µl final : le tampon AMV/Tfl 1X, le MgSO4 2,5 mM, les dNTP 200 µM, 5U de Tfl, 5U d'AMV, 5U de RNAsin (Promega ref. N2111), et les primers XIA2F et XIA2R 200pM.

XIA2F 5' GGAAGGGTTGTATTATTAGATAAAG 3'

30

5

10

15

20

25

c)

10

15

20

25

35

45

XIA2R-T7 5'

taatacgactcactatagggaggaggattaAAGGAGTAAGGAACAACCTCCA 3'

Tirés de la publi de Xiao et al. dans Applied and Environmental Microbiology, 1999

(en gras : promoteur T7 de la polymérase T7, qui sera utilisé lors de la transcription)

Pour l'étape de RT, le mélange est mis à incuber 45 mn à 48°C. Pour l'étape PCR on incube 5 mn à 94°C, puis on réalise 30 cycles composés chacun des 3 étapes suivantes : 94°C 45 sec, 55°C 45 sec, 68°C 1 mn. Une extension finale de 7 mn à 68°C est ensuite réalisée.

3. Poliovirus Sabin 3

On effectue une RT-PCR en utilisant le kit ACCESS (Promega, ref. A1250).

Pour cela, on ajoute aux 25μl d'ARN total obtenu à l'étape b) 2, 25μl de mélange réactionnel de manière à avoir, dans les 50μl final : le tampon AMV/Tfl 1X, le MgSO4 2 mM, les dNTP 300 μM, 5U de Tfl, 5U d'AMV, 5U de RNAsin (Promega ref. N2111), et les primers spécifiques 200pM.

Pour l'étape de RT, le mélange est mis à incuber 45 mn à 48°C. Pour l'étape PCR on incube 2 mn à 94°C, puis on réalise 40 cycles composés chacun des 3 étapes suivantes : 94°C 15 sec, 55°C 30 sec, 68°C 1 mn. Une extension finale de 7 mn à 68°C est ensuite réalisée.

- e) Vérification de l'amplification Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie d).
- f) Analyse sur une biopuce
- 1. Transcription et marquage des amplicons Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-1.
 - 2. Purification des transcripts marqués.

Les 3 tubes contenant les 20µl de transcription sont rassemblés la purification se fait en utilisant le RNeasy Mini Kit (Qiagen ref. 74104), protocole pour la purification de transcripts in-vitro. On obtient 20µl de transcript

3. Fragmentation des transcripts marqués et purifiés.

46

Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-2.

Hybridation sur la puce
 Selon le protocole indiqué Exemple 1, partie e)-3

5

4. Interprétation des résultats

Le base-call sur la séquence signature d'E. coli et C. parvum doit être supérieur à 90%. Pour le Poliovirus 3, en raison d'un polymorphisme de séquence le seuil de détection se situe au dessus de 85%

10

Résultat

Espèce testée	Base-call sur la séquence d'identification correspondante
Escherichia coli	100%
Cryptosporidium parvum	100%
Poliovirus Sabin 3	88,9%

15

Conclusion

Il y a eu detection simultanée des 3 paramètres par hybridation sur les séquences d'identification correspondantes

20

30

Exemple 7 : détection simultanée d'un Entérovirus (Coxsackivirus A9) et du virus de l'Hépatite A.

1- Cibles considérées :

25 Souche de Coxsackievirus A9 à 7 TCID₅₀/µL (extraction des acides nucléiques par utilisation du kit Qiamp Viral RNA de Qiagen -ref. 52904 -selon les indications du fournisseur)

Souche vaccinale du virus de l'Hépatite A à 17.5 DICC₅₀/µL (extraction des acides nucléiques par utilisation du kit Qiamp Viral RNA de Qiagen -ref. 52904- selon les indications du fournisseur)

47

2- RT-PCR multiplex

On effectue une RT-PCR en utilisant le kit ACCESS (Promega, ref. A1250)

Pour cela, on ajoute 1µL de chaque souche virale et 48µL de milieu réactionnel de façon de la manière suivante :

	Concentration finale/tube
RNasine	2.5 U
Tampon 5X	1X
dNTP	0.3mM
Primers H1 +H2 ^(a)	0.5µM
Primers Enterovirus ^(b)	0.3µМ
MgSO4	2 mM
T4 gene 32 protein	2.5µg
AMV	5 U
Tfl	5U

(a): publication Robertson et al., Virus Research, 1989, 13, 207-

212

10

15

(b): désignés dans la région 5'NCR

Pour l'étape de rétro-transcription, le mélange est incubé 45 minutes à 48°C. Après une étapes de dénaturation de 2 minutes à 94°C, les ADN complémentaires obtenus sont amplifiés selon les modalités suivantes : 45 cycles de [15 secondes à 94°C, 30 secondes à 55°C, 45 secondes à 68°C] avec une étape d'élongation de 7 minutes.

3- Vérification de l'amplification

On dépose 8µL de produits de RT-PCR sur un gel de 1.5% d'agarose dans de l'EDTA-Tris-Borate. Après une migration de 30 minutes sous 100 V, on visualise des produits d'amplification par coloration du gel par du Bromure d'Ethidium et par illumination U.V.. La visualisation d'une bande vers 500bp (entérovirus) et d'une autre à 249bp (HAV) montrent que l'amplification est effective.

48

Analyse sur une biopuce

Le marquage des produits d'amplification s'effectue selon le brevet WO99/65926.

5

Interprétation des résultats & conclusions

Le base-call sur la séquence correspondante à chaque virus doit être supérieur à 95%. En dessous de ce seuil, la cible n'est pas identifiée.

10

On obtient les résultats suivants :

	% Base-Call
Coxsackievirus A9	96.7
HAV	96.9

Conclusion

15

Il y a eu détection simultanée des 2 souches virale par hybridation sur les séquences d'identification correspondantes.

49

REVENDICATIONS

1/ Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents microorganismes, caractérisé en ce que :

- on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins trois microorganismes, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique.
- on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique,
 constitué d'au moins trois sondes d'identification respectivement spécifiques desdits trois microorganismes,
 - après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces derniers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine lesdits microorganismes,

15

20

25

30

35

cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu.

2/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins une sonde d'identification spécifique à une bactérie, au moins une sonde d'identification spécifique à un parasite et au moins une sonde d'identification spécifique à un virus.

3/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins quatre sondes d'identification spécifiques à au moins quatre bactéries différentes.

4/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins cinq sondes d'identification spécifiques à au moins cinq virus différents.

5/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins deux sondes d'identification spécifiques à au moins deux parasites.

6/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend au moins une sonde d'identification spécifique à une bactérie et au moins une sonde d'identification spécifique à au moins un parasite.

7/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, 2, 3 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus.

8/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2,3 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes :

5

10

15

20

25

30

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Clostridium perfringens.

9/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2,3 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, Helicobacter pylori, Enterococcus faecalis. Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Staphylococcus epidermitis, Staphylococcus aureus, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Acinetobacter baumanii, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, le genre Mycobactéries, Mycobacterium avium. Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, le genre Legionella, Legionella pneumophila, le genre Salmonella.

10/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, 2, 3, 5 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants: Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Cryptosporidium.

11/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, 2, 3, 5 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants : genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Gardia lamblia, Cryptosporidium parvum.

12/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, 2, 3, 5 et
 35 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes

51

suivants: Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia.

13/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que les dits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants :

10

15

20

25

30

35

Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus.

14/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que les dits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, Acinetobacter baumanii, Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia, Astrovirus.

15/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les microorganismes suivants :

Escherichia coli, Enterovirus, Genre Cryptosporidium,

16/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, 2 et 4, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les virus suivants :

les Adenovirus, Adeno 40, Adeno 41bis;

les Astrovirus, HAstV-1-2;

les Enterovirus, Poliovirus, Coxsackievirus, Echovirus,

les Rotavirus,

5

10

15

20

25

30

les Calicivirus : Virus de Norwalk, Virus de Sapporo et

Virus de l'Hépatite A.

17/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, 2 et 5, 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les parasites suivants :

Le genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia et les Microsporidies.

18/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2,3 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus.

19/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2 et 4, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus.

20/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2 et 4, caractérisé en ce que les dits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus.

21/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2 et 5, 6 caractérisé en ce que les dits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi les parasites suivants :

genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

5

10

15

25

30

35

22/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2,3 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus, Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus, genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

23/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1,2,3 et 6, caractérisé en ce que lesdits microorganismes du nécessaire de détermination microbiologique sont choisis parmi :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus, Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus, genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

24/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que les sondes d'identification ont une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos :1-104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

25/ Procédé selon la revendication 2, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO :1 à SEQ ID NO :39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence; au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ

54

ID NO:40 à SEQ ID NO:49 , SEQ ID NO :63 à SEQ ID NO :65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence; et au moins une séquence choisie parmi entre SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

26/ Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins quatre sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

35

27/ Procédé selon la revendication 4, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins cinq sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

28/ Procédé selon la revendication 5, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins deux sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49 et SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

29/ Procédé selon la revendication 6, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite

-quelconque séquence, et au moins une séquence comprise SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

30/ Procédé selon la revendication 7, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO 66, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

35

31/ Procédé selon la revendication 8, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

32/ Procédé selon la revendication 10, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

33/ Procédé selon la revendication 11, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:46 à SEQ ID NO: 49, SEQ ID NO:63, SEQ ID NO:64 et SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

34/ Procédé selon la revendication 16, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:53 à

56

SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

10

15

20

25

30

35

35/ Procédé selon la revendication 12, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:75, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

36/ Procédé selon la revendication 13, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

37/ Procédé selon la revendication 14, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:6, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:55 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

38/ Procédé selon la revendication 18, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23.

39/ Procédé selon la revendication 19, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 75.

57

40/ Procédé selon la revendication 20, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96.

41/ Procédé selon la revendication 21, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65

5

10

15

20

25

30

35

42/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que, préalablement à la mise en contact avec le nécessaire de détermination, on effectue au moins une étape de lyse.

43/ Procédé selon la revendication 42, caractérisé en ce que, postérieurement à l'étape de lyse, on effectue une étape d'amplification.

44/ Procédé de contrôle selon l'une quelconque des revendications précédentes, caractérisé par la mise en avant traitement du milieu à analyser, d'une étape d'enrichissement en microorganismes du dit échantillon.

45/ Procédé de contrôle selon la revendication 44, caractérisé en ce que l'étape d'enrichissement est effectuée par filtration.

46/ Procédé de contrôle d'un échantillon liquide selon la revendication 45, caractérisé en ce que la filtration est conduite en utilisant un moyen de filtration à fibres creuses, utilisé en mode frontal.

47/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence; au moins une séquence choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence ; et au moins une séquence choisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

58

48/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend au moins quatre sondes d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

49/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins cinq sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

35

50/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

51/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO: 1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence, et au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO :63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

52/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID

59

NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO 68, SEQ ID NO 69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

10

15

20

25

30

35

54/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, NO SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

55/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

56/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO 70 à SEQ ID 75, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

57/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55 SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:75, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

60

58/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:56, SEQ ID NO:57 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

10

15

20

25

30

35

59/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:6, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:55 à SEQ ID NO:104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

60/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

61/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO :98, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

62/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :97.

61

SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

63/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

5

10

15

20

.30

35

64/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO:60 SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO:98 à SEQ ID NO:104, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

65/ Nécessaire de détermination microbiologique d'un microorganisme présent dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO:60, SEQID NO:97, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

66/ Nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications 47 à 64, caractérisé en ce que les sondes d'identifications ou leurs fragments sont fixés sur un support solide.

62

67/ Nécessaire de détermination -microbiologique selon l'une quelconque des revendications 47 à 65, caractérisé en ce que les sondes d'identification ou leurs fragments sont fixés sur un support solide et constituent une biopuce.

68/ Procédé de production et/ou désinfection d'un liquide, caractérisé en ce qu'il comprend une étape d'analyse mettant en œuvre un nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications de 47 à 67 et générant un algorithme d'interprétation des données permettant l'asservissement dudit procédé de production et/ou désinfection auxdites données générées par le nécessaire de détermination microbiologique.

5

Figure 1

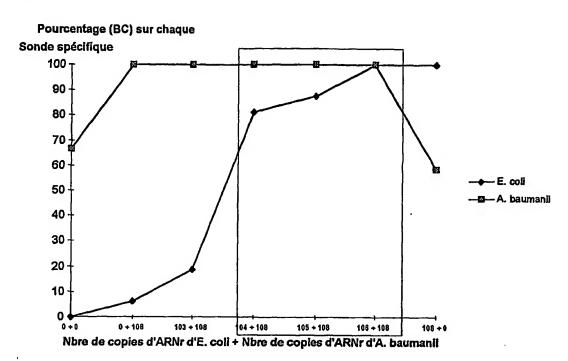
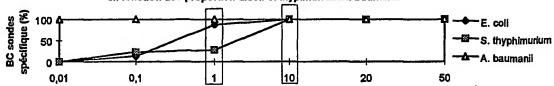


Figure 2

Pourcentage de bases appelées (BC) des sondes spécifiques de E. coli, S. typhimurium et . baumanii en fonction des proportion E.coli-S. typhimurium/A. baumanii



Proportion E. coli-S.typhimurium/A. baumanii

LISTE	DE SEQUENCES	
<110>	BIOMERIEUX	
<120>	PROCEDE DE CONTROLE DE LA QUALITE MICROBIOLOGIQUE D'UN MILIEU AQUEUX ET NECESSAIRE APPROPRIE	
<130>	AQUAGENE B05B3650	
<140> <141>		
	FR00-08839 200-07-06	
<160>	104	
<170>	PatentIn Ver. 2.1	
<210> <211> <212>	39 ADN	
	Campylobacter coli	
<400> : ttgtg:	1 aaat ctaatggett aaccattaaa ctgettgag	39
400> 2	29 ADN Campylobacter coli	. 29
		29
(210> 3 (211> 5 (212> 7 (213> 0	54	
400> 3		
	gtg aaatctaatg gcttaaccat taaactgctt gggaaactga tagt	54
210> 4 211> 2 212> A 213> 0	24	
400> 4		
	aac tgacgctaag gcgc	24
210> 5		

<400> 5 gtggttcagc aagttggatg tgaa	24
<210> 6 <211> 27 <212> ADN	
<213> Pseudomonas aeruginosa	
<400> 6 aaactactga gctagagtac ggtagag	27
<210> 7	
<211> 35 <212> ADN	
<213> Pseudomonas fluorescens	
<400> 7 tgttttgacg ttaccgacag aataagcacc ggcta	35
typestyddy teatelyaeay aacaayeaet gycta	33
<210> 8	
<211> 27	
<212> ADN	
<213> Pseudomonas fluorescens	
<400> 8	
tagagtatgg tagagggtgg tggaatt	27
<210> 9	
<211> 21 .	
<212> ADN	
<213> legionella	
<400> 9	
atactgacac tgaggcacga a	21.
<210> 10	
<211> 23	
<212> ADN	
<213> Legionella pneumophila	
<400> 10	
ttactgggcg tcaagggtgc gta	23
<210> 11	
<211> 23	
<212> ADN	
<213> Legic '' ''	
<400> 11	
ttongataga	

<210> 12	
<211> 27	
<212> ADN	
<213> Acinetobacter baumannii	
<400> 12	
gcgtaggcgg cttattaagt cggatgt	27
5 5 55 55 55 55 55 55 55 55 55 55 55 55	
<210> 13	
<211> 27	•
<212> ADN	
<213> Acinetobacter baumannii	
<400> 13	
cattcgatac tggtgagcta gagtatg	27
<210> 14	
<211> 47	
<212> ADN	
<213> Escherichia Coli Shigella Species	
<400> 14	
cggggaggaa gggagtaaag ttaatacett tgeteattga cgttace	47
<210> 15	
<211> 22	
<212> ADN <213> salmonella	
<213> salmonella	
<400> 15	
gaggaaggtg ttgtggttaa ta	22
<210> 16	
<211> 32 <212> ADN	
<213> Aeromonas caviae	
<400> 16	
cagtagctaa tatctgctgg ctgtgacgtt ac	32
<210> 17	
<210> 17 <211> 32	
<211> 32 <212> ADN	
<213> Aeromonas hydrophila	
•	
<400> 17	
acgcaggcgg ttggataagt tagatgtgaa ag	32 .
<210> 18	
<211> 20	
COLO. ADV	

<400> 18 aattgcattt aaaactgtcc	20
<210> 19	
<211> 35	
•	
<212> ADN	
<213> Aeromonas sobria	
<400> 19	
gaaaggttgg cagctaatat ctgtcagctg tgacg	35
<210> 20	
<211> 26	
<212> ADN	
<213> Aeromonas sobria	
<400> 20	
aattgctgtt cagctagagt cttgta	26
<210> 21	
<211> 53	
<212> ADN	
<213> Vibrio cholerae	
C213> VIDITO CHOTETAE	
<400> 21	
cagtagggag gaaggtggtt aagttaatac cttaatcatt tgacgttacc tac	53
<210> 22	
<211> 48	
<212> ADN '	
<213> Vibrio cholerae	
<400> 22	
tcaacctagg aatcgcattt gaaactgaca agctagagta ctgtagag	48
<210> 23	
<211> 37	
<212> ADN	
<213> Staphylococcus aureus	
<400> 23	
gttattaggg aagaacatat gtgtaagtaa ctgtgca	37
good coaggg angulous gog caugout cog eg cu	٠,
<210> 24	
<211> 37	
<212> ADN	
<213> Staphylococcus epidermidis	
<400> 24	
tattagggaa	
2	

<211> 23	
<212> ADN	
<213> streptococcus bovis streptococcus equinus	
<400> 25	
ttggaaactg ttagacttga gtg	23
<210> 26	
<211> 43	
<212> ADN	
<213> Enterococcus faecalis	
<400> 26	
aagaacaagg acgttagtaa ctgaacgtcc cctgacggta tct	43
angularing adjoing and degrace outgaing on the	
<210> 27	
<211> 27	
<212> ADN	
<213> Enterococcus faecium, hirae, durans	
VEISV Enterococcus raecrum, nirae, durans	
<400> 27	
	27
agagtaactg ttcatccctt gacggta	21
<210> 28	
<211> 29	
<212> ADN	
<213> Clostridium perfringens	
4100: 00	
<400> 28	
agcgtaggcg gatgattaag tgggatgtg	29
/210\ 20	
<210> 29	
<211> 22	
<212> ADN	
<213> Clostridium perfringens	
.100. 00	
<400> 29	
gtgctgcatt ccaaactggt ta	22
407.0\ 20	
<210> 30	
<211> 24	
<212> ADN	
<213> Mycobacterium sp.	
<400> 30	_
gcgtgcgggc gatacgggca gact	24
-AT A: 21	
<210> 31	
<211> 25	
<212> ADN	
<213> Mvcoł	

aaggteeggg titteregga tigae	25
<210> 32 <211> 29 <212> ADN <213> Mycobacterium kansasii	
<400> 32 gtccgggttc tctcggattg acggtaggt	29
<210> 33 <211> 22 <212> ADN <213> Mycobacterium gordonae	
<400> 33 gttttctcgg gctgacggta gg	22
<210> 34 <211> 24 <212> ADN <213> Mycobacterium marinum	
<400> 34 aggttcgggt tttctcggat tgac	24
<210> 35 <211> 20 <212> ADN <213> Mycobacterium xenopi	
<400> 35 ctttcagcct cgacgaagct	20
<210> 36 <211> 22 <212> ADN <213> Mycobacterium xenopi	
<400> 36 gtgacggtag gggcagaaga ag	22
<210> 37 <211> 42 <212> ADN <213> Burkholderia gladioli	
<400> 37 ccggaaagaa	

<212> ADN <213> Burkholderia cepacia	
<400> 38	; 25
actgcattgg tgactggcag gctag	' 25
<210> 39	
<211> 39	
<212> ADN <213> Stenotrophomonas maltophilia	
\ZIO> Stemotiophomonas marcophilia	
<400> 39	
gaggaacatc catggcgaag gcagctacct ggaccaaca	39
<210> 40	
<211> 23	
<212> ADN	
<213> Cryptosporidium	
<400> 40	
cagttatagt ttacttgata atc	23
<210> 41	
<211> 20	
<212> ADN	
<213> Cryptosporidium	
<400> 41	
ttattagata aagaaccaat	20
<210> 42	
<211> 27	
<212> ADN <213> Cryptosporidium	
<213> Clyptospolididid	
<400> 42	
acctatcagc tttagacggt agggtat	27
<210> 43	
<211> 27	
<212> ADN	
<213> Cryptosporidium	
<400> 43	
tgccttgaat actccagcat ggaataa	27
<210> 44	
<211> 37	
<212> ADN <213> Crypt	
JETON OFIRE	

<210> 45 <211> 35	
<212> ADN <213> Cryptosporidium parvum	
<400> 45	
tcattataac agttatagtt tacttgataa tcttt	35
<210> 46	
<211> 43	
<212> ADN	
<213> Cryptosporidium parvum	
<400> 46	
attggaatga gttaagtata aaccccttta caagtatcaa ttg	43
<210> 47	
<211> 29 <212> ADN	
<213> Cryptosporidium parvum	
V-1FFVNLLL PNLVIII	
<400> 47	
tagttggatt tctgttaata atttatata	29
.010: 40	
<210> 48 <211> 36	
<211> 30 <212> ADN	
<213> Cryptosporidium parvum	
<400> 48	
atatttatat aatattaaca taattcatat tactat	36
<210> 49	
<211> 41	
<212> ADN	
<213> Cryptosporidium parvum	
<400> 49	
tttcgaagga aatgggtaat cttttgaata tgcatcgtga t	41
.010. 50	
<210> 50	
<211> 382 <212> ADN	
<213> Adenovirus 40 (L19443)	
<400> 50	
ctaaagggaa ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ')
cgccgccct)
actentesta	í

```
aatcatatta ggttatatcc ag
                                                                   382
<210> 51
<211> 382
<212> ADN
<213> Adenovirus 41 bis (M18289)
<400> 51
ctgaagggaa ctgccagtgt taagcataat atgatttgtg gcactggtca ctctcagctg 60
ctaacttgcg cagatggaaa ctgtcagact ctaaaagtga ttcatgtggt ttcccatcag 120
cgccgcccct ggcctgtttt tgagcataac atgcttatgc gttgtaccat gcatttgggg 180
gctcgtcgtg gcatgttttc tccatatcag agtaattttt gccatactaa agttttaatg 240
gaaactgatg ctttttcgcg ggtgtggtgg agcggggtgt ttgatttgac catagagctg 300
tataaagtgg tgagatatga tgagttaaag gctcgttgtc gcccctgtga gtgtggagcc 360
aatcacatca ggttatatcc ag
<210> 52
<211> 67
<212> ADN
<213> Astrovirus HAstV-1-2 (L23513)
<400> 52
agggtacage tteettettt tetgtetetq tttaqattat tttaateace atttaaaatt 60
gatttaa
<210> 53
<211> 521
<212> ADN
<213> Poliovirus (X00595)
eggtacettt gtgcgcctgt tttatactcc cctcccgcaa cttagaagca cgaaaccaag 60
ttcaatagaa gggggtacaa accagtacca ctacgaacaa gcacttctgt ttccccggtg 120
acattgcata gactgctcac gcggttgaaa gtgatcgatc cgttacccgc ttgtgtactt 180
cgaaaagcct agtatcgcct tggaatcttc gacgcgttgc gctcagcacc cgaccccggg 240
gtgtggctta ggctgatgag tctggacatt cctcaccggt gacggtggtc taggctgcgt 300
tggcggccta cctatggcta acgccatagg acgttagatg tgaacaaggt gtgaagagcc 360
tattgagcta cataagagtc ctccggcccc tgaatgcggc taatcctaac cacggaacag 420
gcggtcgcga accagtgact ggcttgtcgt aacgcgcaag tctgtggcgg aaccgactac 480
tttgggtgtc cgtgtttcct gttattttta tcatggctgc t
<210> 54
<211> 520
<212> ADN
<213> Coxsackievirus (D00538)
aggtacettt gtacgcetgt tttatatece tteccecgta actttagaag ettateaaaa 60
gttcaatagc aggggtacaa gccagtacct ctacgaacaa gcacttctgt ttccccggtg 120
aaatcatata
                                                                    . U
cgagaagcct
                                                                     0
tgtagcttag
                                                                     0
gacaacctac
                                                                     O
```

```
ttgggtgtcc gtgtttccct ttatattcat actggctgct
                                                                   520
<210> 55
<211> 525
<212> ADN
<213> Echovirus (X77708)
<400> 55
cggtacettt gtgcgcctgt tttatatacc ctcccctcag taacctagaa gttcatcaca 60
aatgatcaat agttagctca acaaaccagt tgagcctaga tcaagcactt ctgttacccc 120
gggctgagta tcaataagct gttgacacgg ctgaaggaga aaacgcccqt tacccqacca 180
gctacttcgg agaacctagt atcaccatag aggttgcgta gcgtttcgct ccgcacaacc 240
ccagtgtaga tcaggtcgat gagtcaccgc gttccccaca ggcgactgtg gcggtggctg 300
cgttggcggc ctgcccatgg ggttacccat gggacgcttc aatactgaca tggtgtgaag 360
agttgactga gctagctggt agtcctccgg cccctgaatg cggctaatcc taactgtgga 420
gcaagtgccc acaacccagt gggtggcttg tcgtaatggg caactctgca gcggaaccga 480
ctactttggg tgaccgtgtt tctctttatt cttatattgg ctgct
<210> 56
<211> 981
<212> ADN
<213> Rotavirus U36242
<400> 56
atgtatggta ttgaatatac cacaattctg accattttga tatttatcat attattgaat 60
tatatattaa aaactataac taatacgatg gactatatag tttttaaatt tttgctacta 120
atcgctctga tgtcaccatt tgtaaggacg caaaattatg gcatgtattt accaataaca 180
ggatcactag acgctgtata cacaaattca actagtggag aatcatttct aacttcaacg 240
ctatgtttat actatccaac agaagctaaa aatgagattt cagataatga atgggaaaat 300
actctatcag aattatttt aactaaagga tggccggctg gatcagttta ttttaaagac 360
tacaatgata ttactacatt ttctatgaat ccacaactgt attgtgatta taatgtagta 420
ttgatgagat atgataatac atctgaatta gatgcatcgg agttagcaga tcttatattg 480
aacgaatggc tgtgcaatcc tatggatata tcactttact attatcaaca aaatagcgaa 540
tcaaacaaat ggatatcaat cggaacagac tgtacggtaa aagtttgtcc actcaataca 600
caaactctag gaattggatg caaaactacg gacgtggata catttgagat tgttgcgtcg 660
tetgaaaaat tggtaattac tgatgttgta aatggtgtaa accataaaat aaatatttca 720
ataagtacat gtactatacg taattgtaat aaactaggac cacgagaaaa tgttgctata 780
attcaagttg gtggaccgaa cgcactagat atcactgctg atccaacaac agttccacag 840
gttcaaagaa ttatgcgagt aaattggaaa aaatggtggc aagtgtttta tacagtagtt 900
gactatatta accaaattat acaagttatg tccaaacggt caagatcatt agacacagct 960
gctttttatt atagaattta g
<210> 57
<211> 981
<212> ADN
<213> Rotavirus M86834
atgtatggta ttgaatatac cacagttcta ttttatttga tatcqttcgt tcttgtgagt 60
tacattttaa aaaccataac gaaaatgatg gactatatta tttatagagt aacttttata 120
attettetat tetragrade dictastoro cassattato distantit decontract 100
ggatctatgg
                                                                    0
ctatgtctat
                                                                    0
acattatoto
                                                                    0
```

```
aatgaatggt tgtgtaatcc aatggatata acgctatatg attatcaaca aactggagaa 540
gcaaataaat ggatatcaat gggatcatct tgtactgtca aagtgtgccc attaaatacg 600
caaactttag gaattggctg ccaaacaacg aatgtagcta cttttgaaat ggtggctgac 660
agtgaaaaac tagcgatagt tgatgttgtt gataatgtaa atcataaatt agatattaca 720
tctacaacgt gtacaatacg aaattgtaag aaattaggtc caagagaaaa tgtggctata 780
atacaggttg gtggttctaa tatactagat ataacggctg atcccacqac ttcaccqcaa 840
acggaacgaa tgatgcgtgt taattggaag aaatggtggc aagtatttta cactgtagtt 900
gattatatta atcagatagt acaaatgatg tccaaaagat cgaggtcqct agattcatcc 960
tcttttatt atagagtata g
<210> 58
<211> 981
<212> ADN
<213> Rotavirus U26395
<400> 58
atgtatggta ttgaatatac cacaattcta atctttctga tatcaatcat cctactcaac 60
tatatattaa aatcagtgac ccgaataatg gactacatta tatatagatt tttattaatt 120
tctgtagcat tatttgcctt aactaaagct cagaactatg gacttaatat accaataaca 180
ggatcaatgg acactgttta ctccaactct actcaagaag gaatatttct aacatccaca 240
ttatgtttgt attatccaac tgaagcaagt actcaaatca gtgatggtga ttggaaagac 300
tcattatcac aaatgtttct tacaaaaggt tggccaacag gatcagtcta ttttaaagag 360
tactcaaata ttgttgactt ttccgttgat ccacaattat attgtgatta taacttagta 420
ctaatgaagt atgatcaaaa tcttgaacta gatatgtcag aattagctga tttgatattg 480
aatgaatggc tatgtaatcc aatggatata acattatatt attatcaaca atcgggagaa 540
tcaaataagt ggatatcaat gggatcatca tgtactgtga aagtgtgtcc actgaataca 600
caaacgttag gaataggttg tcaaacaacg aatgtagact catttgaaac ggttgctgaa 660
aatgaaaaat tagctatagt ggatgtcgtt gatgggatca atcataaaat aaatttgaca 720
actacgacat gtactattcg aaattgtaag aagttaggtc caagagagta tgtagctatc 780
atacaagttg gtggctctaa tatattagac ataacagcgg atccagcgac taatccacaa 840
attgagagaa tgatgagagt gaattggaaa agatggtggc aagtatttta taccatagta 900
gattatatta atcagattgt acaggtgatg tccaaaagat caagatcatt aaattctgca 960
gctttttatt atagagtata g
<210> 59
<211> 398
<212> ADN
<213> Virus de Norwalk (M87661)
<400> 59
ataaaagttg gcatgaacac aatagaagat ggccccctca tctatgctga gcatgctaaa 60
tataagaatc attttgatgc agattataca gcatgggact caacacaaaa tagacaaatt 120
atgacagaat cottotocat tatgtogogo ottacggoot caccagaatt ggccgaggtt 180
gtggcccaag atttgctagc accatctgag atggatgtag gtgattatgt catcagggtc 240
aaagaggggc tgccatctgg attcccatgt acttcccagg tgaacagcat aaatcactgg 300
ataattactc tctgtgcact gtctgaggcc actggtttat cacctgatgt ggtgcaatcc 360
atgtcatatt tctcatttta tggtgatgat gagattgt
<210> 60
<211> 247
<212> ADN
<213> Hepat
<400> 60
```

ccatgaaaga tttgaaagga aaagctaaca cacctgtggg agctatcaca acaattgagg catttcc				
<210> 61 <211> 54 <212> ADN <213> Enterococcus faecalis				
<400> 61 tctcaatcac tggacgtggt actgttgcta	caggacgtgt	tgaacgtggt	σαασ	54
33 3 33		- 9 9 - 9 9	55	
<210> 62 <211> 53 <212> ADN <213> Escherichia coli				
<400> 62				
tctccatctc cggtcgtggt accgttgtta	ccggtcgtgt	agaacgcggt	atc	53
<210> 63 <211> 21 <212> ADN <213> Cryptosporidium parvum	•			
<400> 63				
tectacgtet aacttcacgt g				21
<210> 64 <211> 21 <212> ADN <213> Cryptosporidium parvum				
<400> 64				
tgtgattggt aaaaagtata g				21
<210> 65 <211> 164 <212> ADN <213> Giardia lamblia		**		
<400> 65				
ggaatgtett gtaggegeee geeeceaeeg caeegeegt egeteetaee gaetgggege				
cgcgagcccc cgcgcctgga ggaaggagaa			cycyaaggyc	164
<210> 66 <211> 23 <212> ADN <213> Esche				

PCT/FR01/02191

<210> 67 <211> 24 <212> ADN	
<213> Enterococcus faecalis	
<400> 67 actgaacgtc ccctgacggt atct	24
<210> 68 <211> 51 <212> ADN <213> Escherichia coli O157 :H7	
<400> 68 tggatcgcga aaactgtgga attgagcage gttggtggga aagcgcgtta c	51
<210> 69 <211> 81 <212> ADN <213> Escherichia coli 0157 :H7	
<400> 69 tgtgggcatt cagtctggat cgcgaaaact gtggaattga gcagcgttgg tgggaaagcg cgttacaaga aagccgggca a	60 81
<210> 70 <211> 30 <212> ADN <213> Poliovirus type 2	
<400> 70 ctccggcccc tgaatgcggc taatcctaac	30
<210> 71 <211> 20 <212> ADN <213> Poliovirus type 2	
<400> 71 accagtgact ggcttgtcgt	20
<210> 72 <211> 30 <212> ADN <213> Coxsackievirus A21	
<400> 72 tccqqccct	

```
<212> ADN
<213> Coxsackievirus A21
<400> 73
ccagtgagta ggttgtcgta
                                                                   20
<210> 74
<211> 30
<212> ADN
<213> Echovirus 12
<400> 74
agtoctccgg cccctgaatg cggctaatcc
                                                                   30
<210> 75
<211> 20
<212> ADN
<213> Echovirus 12
<400> 75
acaacccagt gggtggcttg
                                                                   20
<210> 76
<211> 1061
<212> ADN
<213> Rotavirus
<400> 76
ggctttaaaa gagagaattt ccgtttggct agcggttagc tccttttaat gtatqqtatt 60
gaatatacca caattctaac ctttctgata tcaatagttt tattgaacta tatattaaaa 120
tcactaacta gtgcgatgga ctttataatt tatagatttc ttttacttat tgttattgca 180
tcaccttttg ttaaaacaca aaattatgga attaatttac cgatcactgg ctccatggat 240
acagcatatg caaattcatc acagcaagaa acatttttga cttcaacgct atgcttatat 300
tatcctacag aagcgtcaac tcaaattgga gatacagaat ggaaggatac tctgtcccaa 360
ttattcttga ctaaagggtg gccaactgga tcagtctatt ttaaagaata caccgatatc 420
getteattet caattgatee geaactttat tgggattata atgttgtaet gatgaagtat 480
gattcaacgt tagagctaga tatgtctgaa ttagctgatt taattctaaa tgaatggtta 540
tgtaacccaa tggatataac attatattat tatcagcaaa cagatgaagc gaataaatgg 600
atategatgg gacagtettg taccataaaa gtatgteeat tgaatacgca gactttagga 660
ataggttgta ttaccacaaa tacagcgaca tttgaagagg tggctacaag tgaaaaatta 720
gtaataaccg atgttgttga tggtgtgaac cataaacttg atgtgactac aaatacctgt 780
acaattagga attgtaagaa gttgggacca agagaaaatg tagcgattat acaagtcggt 840
ggctcagatg tgttagatat tacagcggat ccaactactg caccacaaac tgaacgtatg 900
atgcgagtaa attggaagaa atggtggcaa gttttctata cagtagtaga ttatattaat 960
cagattgtgc aagttatgtc caaaagatca cggtcattaa attcagcagc tttttactat 1020
agggtttgat atatcttaga ttagaattgt atgatgtgac c
                                                                  1061
<210> 77
<211> 30
<212> ADN
<213> Rota
<400>.77
```

<210> 78 <211> 21 <212> ADN <213> Rotavirus	
<400> 78 aatacatctg aattagatgc a	21
<210> 79 <211> 19 <212> ADN <213> Rotavirus	
<400> 79 caaacaaatg gatatcaat	19
<210> 80 <211> 45 <212> ADN	
<213> Rotavirus <400> 80 ggttcaaaga attatgcgag taaattggaa aaaatggtgg caagt	45
<210> 81 <211> 20 <212> ADN	
<213> Rotavirus <400> 81 ctttttatta tagaatttag	20
<210> 82 <211> 30	
<212> ADN <213> Rotavirus <400> 82	
<pre>tttatagagt aacttttata attgttgtat <210> 83</pre>	30
<211> 21 <212> ADN <213> Rotavirus	
<400> 83 tctggagagg agttggatat a	21
<210> 84 <211> 19	

<400> 84	
caaataaatg gatatcaat	19
	•
<210> 85	
<211> 45	
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 85	
aacggaacga atgatgcgtg ttaattggaa gaaatggtgg caagt	45

<210> 86	
<211> 20	
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 86	
ctttttatta tagagtatag	20
·	

<210> 87	
<211> 30	•
<212> ADN	
<213> Rotavirus	•
<400> 87	
tatatagatt tttattaatt tctgtagcat	30
<210> 88	
<211> 21	•
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 88	
caaaatcttg aactagatat g	21
<210> 89	
<211> 19	
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 89	
caaataagtg gatatcaat	19
<210> 90	
<211> 45	
<212> ADN	
<213> Rota	
<400> 90	
and the first contract of the first contract	

<210> 91 <211> 20 <212> ADN	
<213> Rotavirus .	
<400> 91	
ctttttatta tagagtatag	20
<210> 92	
<211> 30	
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 92	
tttatagatt tcttttactt attgttattg	30
<210> 93	
<211> 21	
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 93	
tcaacgttag agctagatat g	21
<210> 94	
<211> 19	
<212> ADN	
<213> Rotavirus	
<400> 94	
cgaataaatg gatatcgat	19
<210> 95	
<211> 45	
<212> ADN <213> Rotavirus	
VEIDS MOCAVILUS	
<400> 95	(.2
aactgaacgt atgatgcgag taaattggaa gaaatggtgg caagt	45
<210> 96	
<211> 20	
<212> ADN <213> Rotavirus	
<400> 96	
ctttttacta tagggtttga	20
<210> 97	
<211> 64	
<212> ADN	

```
<400> 97
  atggatgttt caggagtaca agcacctqtq ggaqctatca caacaattqa qqatccaqtt 60
  <210> 98
  <211> 551
  <212> ADN
 <213> Sapporo Virus
 <400> 98
 tgtgatgctg ccaccacgct tatagccacc gcggctttta aggccgtggc taccaggcta 60
 caggtggtga caccaatgac accagttgct gttggcatta acatggactc tgttcagatg 120
 caagtgatga atgactcttt aaaggggggt gttctttact gtttggatta ttccaaatgg 180
 gattccacac aaaaccctgc agtgacagca gcctccctgg caatattgga gagatttgct 240
 gagccccatc caattgtgtc ttgtgccatt gaggctcttt cctccctgc agagggctat 300
 gtcaatgata tcaaatttgt gacacgcggc ggcctaccat ctgggatgcc atttacatct 360
 gtcgtcaatt ctatcaacca tatgatatac gtggcggcag ccatcctgca ggcatacgaa 420
 agccacaatg toccatatac tggaaacgtc ttccaagtgg agaccgttca cacgtatggt 480
 gatgattgca tgtacagcgt gtgccctgcc actgcatcaa ttttccacac tgtgcttgca 540
 aacctaacgt c
 <210> 99
 <211> 382
 <212> ADN
 <213> Southampton Virus
 <400> 99
 tcaaagttgg aatgaattca attgaggatg ggccactgat ctatgcagaa cattcaaaat 60
 ataagtacca ctttgatgca gattacacag cttgggactc aactcaaaat aqqcaaatca 120
 tgacagagtc attttcaatc atqtqtcqqc taactqcatc acccqaacta qcttcqqtqq 180
 tggctcaaga cttgctcgca ccctcagaga tggatgttgg cgactacgtc ataagagtga 240
 aggaaggeet eccatetggt tteccatgea cateacaagt taatagtata aaccattggt 300
 tgtcatattt ctctttctat gg
 <210> 100
 <211> 312
 <212> ADN
 <213> Desert Shield Virus
. <400> 100
 tttgatgctg attacacggc ctgggattcc actcaaaaca gggaaatcat gatggagtcc 60
 tttaacatca tgtgtaaact cactgccaac ccttccctgg ctgcggtagt ggcacaagac 120
ttactttctc cttctgaaat ggatgttgga gattatgtaa tcagtgtgaa agacggcctg 180
 ccatcagget tecegigtae etcacaagte aacagcataa atcactggat teteaceetg 240
 tgtgcattgt cagaagtcac cgggctctcc ccagatgtgt tgcagtcaca gtcgtatttt 300
 tccttctatg gg
 <210> 101
 <211> 362
 <212> ADN
 <213> Toronto Virus
 <400> 101
 aatgaagatg gtcccataat atttgagaaa cattccagat acagatacca ctatgatgca 60
```

```
gattactccc gctgggactc cacgcagcag cgggcagtgc tggcagcagc acttgaaatc 120
atggtgaggt tetetgetga accaeageta geacaaatag tagetgaaga eetgetagea 180
ccaagtgtgg ttgatgtggg tgacttcaag atcaccatta atgaaggcct accttctggt 240
gtgccttgca cctcacagtg gaactccatt gcccactggt tgcttactct gtgtgccctt 300
tetgaagtta caggactagg cecegacate atacaageta attetatgta etetttetat 360
<210> 102
<211> 364
<212> ADN
<213> Snow Mountain Virus
<400> 102
tgaatgagga tggacccata atttttgaaa agcactccag gttctcatac cactatgatg 60
cagattactc acgctqqqac tcaacccaac aqaqqqcaqt qctaqctqca qccttqqaaa 120
tcatggtaaa attctcacca gaaccacatt tggcccaaat tgttgcagag gatctcctag 180
cccccagtgt gatggatgta ggtgatttca aaataacaat taatgaggga ctgccctcgg 240
gagtaccetg cacateacag tggaatteca tegeceactg getecteaca etetgtgeae 300
tatctgaagt cacaaacctg gctcctgaca tcatacaagc taactccttg ttctctttct 360
atgg
<210> 103
<211> 376
<212> ADN
<213> Hawwaii Virus
<400> 103
tcagagttgg tatgaacatg aatgaggatg gccccattat ctttgagaaa cactccaggt 60
ataaatatca ttaagattat tctcgatggg actcaacaca gcagagagcc gtactagctg 120
cagecctaga gatcatggtc aaatteteec cagagccaca ettggeccag gtagttgeag 180
aagacettet tteeeccagt gtgatggatg tgggtgactt caagatatca atcaacgagg 240
gtcttccctc tggggtgccc tgcacctcgc aatggaactc catcacccac tggctcctca 300
ctctttgtgc actctctgaa gtcacggacc tgtcccctga catcattcaa gccaattcct 360
tattctcttt ctatgg
<210> 104
<211> 382 ·
<212> ADN
<213> Bristol Virus
<400> 104
tcagagttgg catgaatatg aatgaggatg gccccatcat cttcgagaga cactccagat 60
acaagtatca ctatgatgct gactactctc ggtgggattc aacacaacaa agggccgtgt 120
tagcagcagc cctagaaatc atggttaaat tctccccaga accgcatttg gcccagatag 180
ttgcagaaga ccttctatct cctagtgtga tggatgtggg tgacttcaaa atatcaatca 240
atgagggcct tecetetggt gtgccctgca ceteteaatg gaattecate geccaetgge 300
toctcactot otgtgcacto totgaagtta caaacotgto cootgacato atacaggota 360
attccctctt ttccttctat gg
```

(12) DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITÉ DE COOPÉRATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(19) Organisation Mondiale de la Propriété Intellectuelle

Bureau international





(43) Date de la publication internationale 10 janvier 2002 (10.01.2002)

PCT

(10) Numéro de publication internationale WO 02/002811 A3

- (51) Classification internationale des brevets⁷: C12Q 1/68, 1/70, G01N 33/18
- (21) Numéro de la demande internationale :

PCT/FR01/02191

- (22) Date de dépôt international : 6 juillet 2001 (06.07.2001)
- (25) Langue de dépôt :

français

(26) Langue de publication :

français

- (30) Données relatives à la priorité : 00/08839 6 juillet 2000 (06.07.2000) FI
- (71) Déposant (pour tous les États désignés sauf US): BIO MERIEUX [FR/FR]; Chemin de l'Orme, F-69280 Marcy L'Etoile (FR).
- (72) Inventeurs; et
- (75) Inventeurs/Déposants (pour US seulement): RENAUD, Patricia [FR/FR]; 21 bis, rue Victor Hugo, Résidence Les Cascades, F-78230 Le Pecq (FR). GUILLOT, Emmanuelle [FR/FR]; 23 bis rue, de Turville, F-78100 Saint Germain en Laye (FR). MABILAT, Claude [FR/FR]; 5, rue du Manoir, F-69650 Saint Germain au Mont d'Or (FR). VACHON, Carole [FR/FR]; 37 bis rus, Descartes, F-69100 Villeurbanne (FR). LACROIX, Bruno [FR/FR]; 93, Route de Vourles, F-69230 Saint Genis Laval (FR). VERNET, Guy [FR/FR]; Montée

du Vieux Château, F-69250 Albigny sur Saone (FR). ARMAND, Marie-Astrid [FR/FR]; 4, impasse Van Gogh, F-38230 Charvieu Chavagneux (FR). LAFFAIRE, Philippe [FR/FR]; 5, impasse des Courlis, F-38230 Tignieu Jameyzieu (FR).

- (74) Mandataire: DIDIER, Mireille; Cabinet Germain & Maureau, Boîte postale 6153, F-69466 Lyon Cedex 06 (FR).
- (81) États désignés (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.
- (84) États désignés (régional): brevet ARIPO (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), brevet eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Publiée:

- avec rapport de recherche internationale
- (88) Date de publication du rapport de recherche internationale: 20 mars 2003

[Suite sur la page suivante]

- (54) Title: METHOD FOR CONTROLLING THE MICROBIOLOGICAL QUALITY OF AN AQUEOUS MEDIUM AND KIT THEREFOR
- (54) Titre : PROCEDE DE CONTROLE DE LA QUALITE MICROBIOLOGIQUE D'UN MILIEU AQUEUX ET NECESSAIRE APPROPRIE
- (57) Abstract: The invention concerns a method for controlling the microbiological quality of an environmental aqueous medium, suspected of containing various micro-organisms, comprising the following steps: selecting a reference set, consisting of at least three micro-organisms, representing jointly or separately, a microbiological quality level; providing a microbiological detection kit, consisting of at least three probes specifically and respectively identifying said three micro-organisms; after treating the medium to be analysed, contacting said micro-organisms, or any fraction thereof derived from the medium to be analysed therefrom, with said detection kit, whereby a multiple determination of said micro-organisms is carried out, said determination representing the microbiological quality level of the medium. The invention also concerns an appropriate microbiological detection kit for implementing said method.
- (57) Abrégé: Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, comprenant les étapes suivantes: on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins trois micro-organismes, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique, on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins trois sondes d'identification spécifiquement et respectivement desdits trois microorganismes, après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces demiers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine lesdits microorganismes, cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu. Nécessaire de détermination microbiologique approprié pour la mise en oeuvre du procédé de l'invention.



En ce qui concerne les codes à deux lettres et autres abréviations, se référer aux "Notes explicatives relatives aux codes et abréviations" figurant au début de chaque numéro ordinaire de la Gazette du PCT.

International application No. PCT/FR 01/02191

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

CIB 7 C12Q1/68

C12Q1/70

G01N33/18

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

CIB 7 C12Q G01N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
EPO-Internal, SEQUENCE SEARCH, WPI Data, PAJ, MEDLINE, BIOSIS, EMBASE, CHEM ABS

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages			
X	CATALAN V ET AL.: "Rapidness and reliability: important factors in the actual and future development of the microbiological control of water" WATER SUPPLY, vol. 18, no. 1-2, 2000, pages 446-449, XP001004833 * see page 447, first column, last paragraph the whole document *	1,2,9, 13,14, 42-44		

	Further documents are listed in the continuation of Box C.	Σ	See patent family annex.
* "A"	Special categories of cited documents: document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance	raLo.	later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
"E"	earlier document but published on or after the international filing date	"X"	document of particular relevance; the claimed invention cannot be
"L"	document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other		considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
	special reason (as specified)	"Y"	document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is
"0"	document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means		combined with one or more other such documents, such combination
"P"	document published prior to the international filing date but later than		being obvious to a person skilled in the art
	the priority date claimed	"&"	document member of the same patent family
Date	of the actual completion of the international search	Date	of mailing of the international search report
	22 august 2002 (22.08.2002)		29 October 2002 (29.10.2002)
Nam	e and mailing address of the ISA/	Autho	rized officer
Facs	imile No.	Telep	none No.

International application No. PCT/FR 01/02191

C (Continuat	San) DOOLIN ADVITE GOVERNOUS TO DE DOLLAR AND	
` -		
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	KONG R Y C ET AL: "CO-DETECTION OF THREE SPECIES OF WATER-BORNE BACTERIA BY MULTIPLEX PCR" MARINE POLLUTION BULLETIN,GB,OXFORD, vol. 31, no. 4/12, 1 april 1995 (1995-04-01), pages 317-324, XP002064700	1,3,9, 13,14, 42-44
Y	ISSN: 0025-326X the whole document	24-26, 29,36, 37,45, 46,51, 58,59, 66,67
х	US 5 298 392 A (ATLAS RONALD M ET AL) 29 march 1994 (1994-03-29)	1,3,9, 13,14, 42-44
Y	the whole document	24-26, 29,36, 37,45, 46,51, 58,59, 66,67
X	EP 0 438 115 A (PERKIN ELMER CORP) 24 july 1991 (1991-07-24) cited in the request * see page 5, line 24-33 and page 20, line 21 and 22 the whole document *	1,3,9, 13,14, 42-46
Y	DELPECH M: "Les puces à ADN" ANNALES DE BIOLOGIE CLINIQUE, vol. 58, february 2000 (2000-02), pages 29-38, XP001006165	24-26, 29,36, 37,45, 46,51, 58,59, 66,67
	abrégé page 35, column 1, alinéa 2 page 35, column 1, alinéa 2	
A	BEJ A K ET AL.: "Detection of coliform bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829 cited in the request the whole document	
	710 (actionation of second cheet) (July 1992)	

International application No.
PCT/FR 01/02191

		FC1/FK01/0	
C (Continuation).	DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the rele	vant passages	Relevant to claim No.
A	GRABOW W O K: "Waterborne diseases: Update on water quality assessment and control" WATER SA, vol. 22, no. 2, april 1996 (1996-04), pages 193-202, XP001004831 the whole document		
A	WO 97 42349 A (LEON RICARDO DE ;ROCHELLE PAUL A (US); METROPOLITAN WATER DISTRICT 13 november 1997 (1997-11-13) cited in the request the whole document)	
A	BELGRADER P ET AL.: "Rapid pathogen detection using a microchip PCR array instrument" CLINICAL CHEMISTRY, vol. 44, no. 10, 1998, pages 2191-2194, XP001006169 the whole document		
		:	

The International Searching Authority has determined that the present international application contains more than one invention or group of inventions, namely:

Invention 1: Claims 1-3, 9, 13, 14, 24-26, 29, 36, 37, 42-48, 51, 58, 66, 67 (in part)

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a bacterium corresponding to SEQ ID Nos: 1 and 2 (Campylobacter coli), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition one, two, three or four probes specific for different micro-organisms selected from bacteria, parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

Invention 2 to invention 29: Claims 1-3, 6-15, 18, 22-26, 29-38, 42-48, 51-60, 64-67 (in part)

Invention 2:

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a bacterium corresponding to SEQ ID Nos: 3 and 4 (Campylobacter jejuni), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition one, two, three or four probes specific for different micro-organisms selected from bacteria, parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

• •

Ibid. inventions 3-29:

Invention 3 corresponds to SEQ ID Nos: 5 and 6 (Pseudom. aeruginusa) Invention 4 corresponds to SEQ ID Nos: 7 and 8 (Pseudom. fluorescens)

Invention 5 corresponds to SEQ ID No: 9 (Legionella)

. . .

Invention 28 corresponds to SEQ ID No: 39 (Stenotroph. maltophilia) Invention 29 corresponds to SEQ ID Nos: 68 and 69 (E. coli 0157:H7)

Invention 30: Claims 1, 2, 5, 6, 10, 12-15, 17, 21-25, 28, 29, 32, 34-36, 41-47, 50, 51, 55-58, 63-67 (in part)

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a parasite corresponding to SEQ ID Nos: 40 and 44 (Cryptosporidium), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition one or two probes specific for different micro-organisms selected from bacteria, parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

Invention 31: Claims 1, 2, 5, 6, 11-14, 17, 21-25, 28, 29, 33, 35-37, 41-47, 50, 51, 57-59, 63-67 (in part)

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a parasite corresponding to SEQ ID Nos: 45 to 49, 63 and 64 (Cryptosporidium parvum), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition one or two probes specific for different micro-organisms selected from bacteria, parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

Invention 32: Claims 1, 2, 5, 6, 11-14, 17, 21-25, 29, 33, 35-37, 41-47, 50, 51, 57-59, 63-67 (in part)

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a parasite corresponding to SEQ ID No: 65 (Giardia lamblia), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition one or two probes specific for different micro-organisms selected from bacteria, parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

Invention 33: Claims 1, 2, 4, 6, 13, 14, 16, 24, 25, 27, 36, 37, 42-47, 49, 58, 66, 67 (in part)

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a virus corresponding to SEQ ID No: 50 (Adenovirus 40), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition two or four probes specific for different micro-organisms selected from bacteria, parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

Invention 34 to invention 54: Claims 1, 2, 4, 6, 12-16, 19, 20, 22-25, 27, 34-37, 39, 40, 42-49, 56-59, 61, 62, 64-67 (in part)

Invention 34:

Method for controlling the microbiological quality of an aqueous environmental medium, using one or more identification probes specific for a virus corresponding to The SEQ ID No: 51 (Adenovirus 41 bis), and any fragments thereof including at least five contiguous monomers, and using in addition two or four probes specific for different micro-organisms selected from bacteria. parasites, and viruses,

and microbiological detection kit including said probes.

Ibid. inventions 35-54:

Invention 35 corresponds to SEQ ID No: 52 (AstrovirusHastV-1-2)

Invention 36 corresponds to SEQ ID No: 53 (Poliovirus) Invention 37 corresponds to SEQ ID No: 54 (Coxsackievirus)

Invention 53 corresponds to SEQ ID No: 103 (Hawaii Virus) Invention 54 corresponds to SEQ ID No: 104 (Bristol Virus)

Invention 55: Claim 68 (in full)

Method for producing and/or disinfecting a liquid.

Information on patent family members

International Application No
PCT/FR 01/02191

Patent document cited in search report		Publication date		Patent familiy member(s)	Publication date
US 5298392	A	29-03-1994	AU CA EP FI JP NO NZ	651077 B2 6947591 A 2033718 A1 0438115 A2 910256 A 5211898 A 910183 A 236808 A	14-07-1994 25-07-1991 20-07-1991 24-07-1991 20-07-1991 24-08-1993 22-07-1991 26-03-1992
EP 0438115	А	24-07-1991	AU CA EP FI JP NO NZ US	651077 B2 6947591 A 2033718 A1 0438115 A2 910256 A 5211898 A 910183 A 236808 A 5298392 A	14-07-1994 25-07-1991 20-07-1991 24-07-1991 20-07-1991 24-08-1993 22-07-1991 26-03-1992 29-03-1994
WO 9742349	A	13-11-1997	US AU AU BR EP JP WO US	5770368 A 709186 B2 3121697 A 9709308 A 1007724 A1 11509104 T 9742349 A1 6436638 B1	23-06-1998 26-08-1999 26-11-1997 10-08-1999 14-06-2000 17-08-1999 13-11-1997 20-08-2002

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No PCT/FR 01/02191

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE CIB 7 C12Q1/68 C12Q1/70 G01N33/18 Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement) CIB 7 C12Q G01N Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si réalisable, termes de recherche utilisés) EPO-Internal, SEQUENCE SEARCH, WPI Data, PAJ, MEDLINE, BIOSIS, EMBASE, CHEM ABS Data C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS no, des revendications visées Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents Catégorie ° 1,2,9, 13,14, CATALAN V ET AL.: "Rapidness and X reliability: important factors in the actual and future development of the microbiological control of water" WATER SUPPLY, vol. 18, no. 1-2, 2000, pages 446-449, XP001004833 * regarde spécialement page 447, première colonne, dernière paragraphe * le document en entier -/--Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe X Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents Catégories spéciales de documents cités: "T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention "A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent "E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date "X" document particulièrement pertinent, l'inven tion revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme Impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément "L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée) "Y" document particulièrement pertinent; l'inven tion revendiq ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier "O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens "P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée "&" document qui fait partie de la même famille de brevets Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée 29, 10, 2002 22 août 2002 Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale Fonctionnaire autorisé Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentiaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo ni, Fax: (+31-70) 340-3016 Knehr, M

Demande Internationale No PCT/FR 01/02191

Cautégorio Idantification des documents cités, evec, lo caséchéent, l'indication des passages portinents no. des results No. des r			PC1/FR 01/02191				
X KONG R Y C ET AL: "CO-DETECTION OF THREE SPECIES OF WATER-BORNE BACTERIA BY MULTIPLEX PCR" MARINE POLLUTION BULLETIN,GB,OXFORD, vol. 31, no. 4/12, 1 avril 1995 (1995-04-01), pages 317-324, XP002064700 ISSN: 0025-326X le document en entier 2/2 2/3 33 44 45 46 47 48 49 40 40 40 40 40 40 40 40 40 40 40 40 40	C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS Cotégodo de Identification des documents cités avec le cas échéant. l'indication des bassages pertinents no, des revendications visée						
SPECIES OF WATER-BORNE BACTERIA BY MULTIPLEX PCR" MARINE POLLUTION BULLETIN,GB,OXFORD, vol. 31, no. 4/12, 1 avril 1995 (1995-04-01), pages 317-324, XP002064700 ISSN: 0025-326X le document en entier 22/33/45/56	Categorie *	identification des documents cites, avec, le cas echeant, l'indication des passages pe	110. 6	CO TO TOTAL CALLOUD VISCOS			
Y le document en entier 22 33 44 56 66 67 X US 5 298 392 A (ATLAS RONALD M ET AL) 29 mars 1994 (1994-03-29) Y le document en entier 22 33 44 56 X EP 0 438 115 A (PERKIN ELMER CORP) 24 juillet 1991 (1991-07-24) cité dans la demande * regarde spécialement page 5, lignes 24-33, et page 20, lignes 21 et 22 * le document en entier Y DELPECH M: "Les puces à ADN" ANNALES DE BIOLOGIE CLINIQUE, vol. 58, février 2000 (2000-02), pages 29-38, XP001006165 ABEJ A K ET AL.: "Detection of coliform bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004029	Х	SPECIES OF WATER-BORNE BACTERIA BY MULTIPLEX PCR" MARINE POLLUTION BULLETIN,GB,OXFORD, vol. 31, no. 4/12, 1 avril 1995 (1995-04-01), pages 317-324, XP002064700		1,3,9, 13,14, 42-44			
Z9 mars 1994 (1994-03-29) le document en entier Z2/22/33/46 X EP 0 438 115 A (PERKIN ELMER CORP) 24 juillet 1991 (1991-07-24) cité dans la demande * regarde spécialement page 5, lignes 24-33, et page 20, lignes 21 et 22 * le document en entier Y DELPECH M: "Les puces à ADN" ANNALES DE BIOLOGIE CLINIQUE, vol. 58, février 2000 (2000-02), pages 29-38, XP001006165 ABEJ A K ET AL.: "Detection of coliform bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829	Y			24-26, 29,36, 37,45, 46,51, 58,59, 66,67			
Y le document en entier Z2 Z2 Z3 Z4 Z5 Z6 Z6 Z6 Z6 Z6 Z6 Z6 Z6 Z6	x	US 5 298 392 A (ATLAS RONALD M ET AL) 29 mars 1994 (1994-03-29)		1,3,9, 13,14, 42-44			
24 juillet 1991 (1991-07-24) cité dans la demande * regarde spécialement page 5, lignes 24-33, et page 20, lignes 21 et 22 * le document en entier Y DELPECH M: "Les puces à ADN" ANNALES DE BIOLOGIE CLINIQUE, vol. 58, février 2000 (2000-02), pages 29-38, XP001006165 abrégé page 35, colonne 1, alinéa 2 Page 36, colonne 1, alinéa 2 Page 37, colonne 1, alinéa 2 Page 38, XP001006165 ABEJ A K ET AL.: "Detection of coliform bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829	Y	le document en entier		24-26, 29,36, 37,45, 46,51, 58,59, 66,67			
ANNALES DE BIOLOGIE CLINIQUE, vol. 58, février 2000 (2000-02), pages 29-38, XP001006165 abrégé page 35, colonne 1, alinéa 2 page 35, colonne 1, alinéa 2 BEJ A K ET AL.: "Detection of coliform bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829	x	24 juillet 1991 (1991-07-24) cité dans la demande * regarde spécialement page 5, lignes 24-33, et page 20, lignes 21 et 22 *		1,3,9, 13,14, 42-46			
page 35, colonne 1, alinéa 2 page 35, colonne 1, alinéa 2 BEJ A K ET AL.: "Detection of coliform bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829	Y	ANNALES DE BIOLOGIE CLINIQUE, vol. 58, février 2000 (2000-02), pages		24-26, 29,36, 37,45, 46,51, 58,59, 66,67			
bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829		page 35, colonne 1, alinéa 2					
le document en entier	A	bacteria and Escherichia coli by multiplex polymerase chain reaction: Comparison with defined substrate and plating methods for water quality monitoring" APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, vol. 57, no. 8, 1991, pages 2429-2432, XP001004829 cité dans la demande					
-/		-/					

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No
PCT/FR 01/02191

			PC1/FR 01/02131	
C.(suite) D	DCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		no. des revendications visées	
Catégorle °	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'Indication des passages pa	rtinents	no. des revendications visees	
A	GRABOW W O K: "Waterborne diseases: Update on water quality assessment and control" WATER SA, vol. 22, no. 2, avril 1996 (1996-04), pages 193-202, XP001004831 le document en entier			
A	WO 97 42349 A (LEON RICARDO DE ;ROCHELLE PAUL A (US); METROPOLITAN WATER DISTRICT) 13 novembre 1997 (1997-11-13) cité dans la demande le document en entier			
A	BELGRADER P ET AL.: "Rapid pathogen detection using a microchip PCR array instrument" CLINICAL CHEMISTRY, vol. 44, no. 10, 1998, pages 2191-2194, XP001006169 le document en entier			

SUITE DES RENSEIGNEMENTS INDIQUES SUR PCT/ISA/ 210

L'administration chargée de la recherche internationale a trouvé plusieurs (groupes d') inventions dans la demande internationale, à savoir:

Invention 1: Revendications 1-3,9,13,14,24-26,29, 36,37,42-48,51,58,59,66,67 (partielles)

Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'une bactérie correspondant aux SEQ ID NOS:1 et 2 (Campylobacter coli), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et utilisant en plus une, deux, trois ou quatre sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

Invention 2 à invention 29: Rèvendications 1-3, 6-15,18,22-26,29-38,42-48,51-60,64-67 (partielles)

Invention 2: Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'une bactérie correspondant aux SEQ ID NOS:3 et 4 (Campylobacter jejuni), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et utilisant en plus une, deux, trois ou quatre sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

ibidem invention 3 à 29: Inv.3 correspond aux SEQ ID NOS:5 et 6 (Pseudom.aeruginusa) Inv.4 correspond aux SEQ ID NOS:7 et 8 (Pseudom.fluorescens) Inv.5 correspond à SEQ ID NO:9 (Legionella)

Inv.28 correspond à SEQ ID NO:39 (Stenotroph. maltophilia) Inv.29 correspond aux SEQ ID NOS:68 et 69 (E.coli 0157:H7)

Invention 30: Revendications 1,2,5,6,10,12-15,17, 21-25,28,29,32,34-36,41-47,50,51,55-58, 63-67 (partielles)

Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'un parasite correspondant aux SEQ ID NOS:40 à 44 (Cryptosporidium), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et

SUITE DES RENSEIGNEMENTS INDIQUES SUR PCT/ISA/ 210

utilisant en plus une ou deux sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

Invention 31: Rèvendications 1,2,5,6,11-14,17, 21-25,28,29,33,35-37,41-47,50,51,57-59, 63-67 (partielles)

Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'un parasite correspondant aux SEQ ID NOS:45 à 49, 63 et 64 (Cryptosporidium parvum), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et utilisant en plus une ou deux sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

Invention 32: Revendications 1,2,5,6,11-14,17, 21-25,29,33,35-37,41-47,50,51,57-59, 63-67 (partielles)

Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'un parasite correspondant à la SEQ ID NO:65 (Giardia lamblia), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et utilisant en plus une ou deux sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

Invention 33: Rèvendications 1,2,4,6,13,14,16,24, 25,27,36,37,42-47,49,58,66,67 (partielles)

Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'un virus correspondant à la SEQ ID NO:50 (Adenovirus 40), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et utilisant en plus deux ou quatre sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

SUITE DES RENSEIGNEMENTS INDIQUES SUR PCT/ISA/ 210

Invention 34 à invention 54: Rèvendications 1,2,4, 6,12-16,19,20,22-25,27,34-37,39,40,42-49,56-59,61, 62,64-67 (partielles)

Invention 34:
Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, utilisant au moins une sonde d'identification spécifique d'un virus correspondant à la SEQ ID NO:51 (Adenovirus 41 bis), et tous fragments de celle-ci comprenant au moins 5 monomères contigus, et utilisant en plus deux ou quatre sondes spécifiques de microorganismes différents, choisis parmi des bactéries, des parasites, et des virus, et nécessaire de détermination microbiologique comprenant de telles sondes.

ibidem inventions 35 à 54:
Inv.35 correspond à SEQ ID NO:52 (AstrovirusHastV-1-2)
Inv.36 correspond à SEQ ID NO:53 (Poliovirus)
Inv.37 correspond à SEQ ID NO:54 (Coxsackievirus)
...
Inv.53 correspond à SEQ ID NO:103 (Hawaii Virus)
Inv.54 correspond à SEQ ID NO:104 (Bristol Virus)

Invention 55: Revendication 68 (complete)

Procédé de production et/ou désinfection d'un liquide.

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Renseignements relatifs aux membres de familles de brevets

Demande Internationale No PCT/FR 01/02191

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication		re(s) de la le brevet(s)	Date de publication
US 5298392 A	29-03-1994	AU 6 CA 2 EP 0 FI JP 5 NO	651077 B2 947591 A 033718 A1 438115 A2 910256 A 211898 A 910183 A 236808 A	14-07-1994 25-07-1991 20-07-1991 24-07-1991 20-07-1991 24-08-1993 22-07-1991 26-03-1992
EP 0438115 A	24-07-1991	AU 6 CA 2 EP 0 FI JP 5 NO NZ	651077 B2 947591 A 033718 A1 438115 A2 910256 A 211898 A 910183 A 236808 A 298392 A	14-07-1994 25-07-1991 20-07-1991 24-07-1991 20-07-1991 24-08-1993 22-07-1991 26-03-1992 29-03-1994
WO 9742349 A	13-11-1997	AU 3 BR 9 EP 1 JP 11 WO 9	770368 A 709186 B2 121697 A 709308 A 007724 A1 509104 T 742349 A1 436638 B1	23-06-1998 26-08-1999 26-11-1997 10-08-1999 14-06-2000 17-08-1999 13-11-1997 20-08-2002

(12) DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITÉ DE COOPÉRATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(19) Organisation Mondiale de la Propriété Intellectuelle

Bureau international



(43) Date de la publication internationale 10 janvier 2002 (10.01.2002)

PCT

(10) Numéro de publication internationale WO 2002/002811 A3

- (51) Classification internationale des brevets⁷: C12Q 1/68, 1/70, G01N 33/18
- (21) Numéro de la demande internationale :

PCT/FR2001/002191

- (22) Date de dépôt international : 6 juillet 2001 (06.07.2001)
- (25) Langue de dépôt :

français

(26) Langue de publication :

français

- (30) Données relatives à la priorité : 00/08839 6 juillet 2000 (06.07.2000) FI
- (71) Déposant (pour tous les États désignés sauf US): BIO MERIEUX [FR/FR]; Chemin de l'Orme, F-69280 Marcy L'Etoile (FR).
- (72) Inventeurs; et
- (75) Inventeurs/Déposants (pour US seulement): RENAUD, Patricia [FR/FR]; 21 bis, rue Victor Hugo, Résidence Les Cascades, F-78230 Le Pecq (FR). GUILLOT, Emmanuelle [FR/FR]; 23 bis rue, de Turville, F-78100 Saint Germain en Laye (FR). MABILAT, Claude [FR/FR]; 5, rue du Manoir, F-69650 Saint Germain au Mont d'Or (FR). VACHON, Carole [FR/FR]; 37 bis rus, Descartes, F-69100 Villeurbanne (FR). LACROIX, Bruno [FR/FR]; 93, Route de Vourles, F-69230 Saint Genis Laval (FR). VERNET, Guy [FR/FR]; Montée du Vieux Château, F-69250 Albigny sur Saone (FR). ARMAND, Marie-Astrid [FR/FR]; 4, impasse Van

Gogh, F-38230 Charvieu Chavagneux (FR). LAFFAIRE, Philippe [FR/FR]; 5, impasse des Courlis, F-38230 Tignieu Jameyzieu (FR).

- (74) Mandataire: DIDIER, Mireille; Cabinet Germain & Maureau, Boîte postale 6153, F-69466 Lyon Cedex 06 (FR).
- (81) États désignés (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.
- (84) États désignés (régional): brevet ARIPO (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), brevet eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Publiée:

- avec rapport de recherche internationale
- avec revendications modifiées
- (88) Date de publication du rapport de recherche internationale: 20 mars 2003

Date de publication des revendications modifiées:

4 mars 2004

[Suite sur la page suivante]

- (54) Title: METHOD FOR CONTROLLING THE MICROBIOLOGICAL QUALITY OF AN AQUEOUS MEDIUM AND KIT THEREFOR
- (54) Titre : PROCEDE DE CONTROLE DE LA QUALITE MICROBIOLOGIQUE D'UN MILIEU AQUEUX ET NECESSAIRE APPROPRIE
- (57) Abstract: The invention concerns a method for controlling the microbiological quality of an environmental aqueous medium, suspected of containing various micro-organisms, comprising the following steps: selecting a reference set, consisting of at least three micro-organisms, representing jointly or separately, a microbiological quality level; providing a microbiological detection kit, consisting of at least three probes specifically and respectively identifying said three micro-organisms; after treating the medium to be analysed, contacting said micro-organisms, or any fraction thereof derived from the medium to be analysed therefrom, with said detection kit, whereby a multiple determination of said micro-organisms is carried out, said determination representing the microbiological quality level of the medium. The invention also concerns an appropriate microbiological detection kit for implementing said method.
- (57) Abrégé: Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, comprenant les étapes suivantes: on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins trois micro-organismes, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique, on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins trois sondes d'identification spécifiquement et respectivement desdits trois microorganismes, après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces demiers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine lesdits microorganismes, cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu. Nécessaire de détermination microbiologique approprié pour la mise en oeuvre du procédé de l'invention.



En ce qui concerne les codes à deux lettres et autres abréviations, se référer aux "Notes explicatives relatives aux codes et abréviations" figurant au début de chaque numéro ordinaire de la Gazette du PCT.

10

15

20

25

30

35

REVENDICATIONS MODIFIEES

[reçues par le Bureau international le 15 novembre 2002 (15.11.2002); revendications originales 1-68 remplacées par les revendications 1-65 modifiées (17 pages)]

- 1/ Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, caractérisé en ce que :
- on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins une bactérie, un parasite et un virus, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique,
- on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie, au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite et au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus,
- après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces derniers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine la bactérie, le parasite et le virus,
- cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu.
- 2/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend en outre au moins quatre sondes d'identification spécifiques à au moins quatre bactéries différentes.
- 3/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend en outre au moins cinq sondes d'identification spécifiques à au moins cinq virus différents.
- 4/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend en outre au moins deux sondes d'identification spécifiques à au moins deux parasites.
- 5/ Procédé selon la revendication 1 caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus.

6/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

15

20

25

30

35

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Clostridium perfringens.

7/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 2, caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, Helicobacter pylori, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium Staphylococcus Staphylococcus epidermitis, aureus, perfringens, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Acinetobacter baumanii, Stenotrophomonas maltophilia, le genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, le genre Legionella, Legionella pneumophila, le genre Salmonella.

8/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes: Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus,
- ledit parasite est un parasite Genre Cryptosporidium.
 - 9/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que
- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les les bactéries suivantes : genre Salmonella, Staphylococcus aureus,
- ledit parasite du nécéssaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants : Gardia lamblia, Cryptosporidium parvum.

10/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes : Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157 :H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus,

WO 2002/002811 PCT/FR2001/002191

- ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants : Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus.
- ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants *Genre Cryptosporidium*, *Cryptosporidium* parvum, genre Giardia, Giardia lamblia.

5

10

15

20

25

30

11/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni,
 - ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants : Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Virus de l'hépatite A, Calicivirus : Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus
 - ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants *Genre Cryptosporidium*, *Cryptosporidium* parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, .

12/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, Acinetobacter baumanii, Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia,

15

25

30

- ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus, Astrovirus,
- ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, .

13/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécéssaire de détermination microbiologique est une bactérie Escherichia coli,
 - ledit virus du nécéssaire de détermination microbiologique est un virus Enterovirus
 - ledit parasite du nécéssaire de détermination microbiologique est un parasite Genre Cryptosporidium,
 - 14/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, ou 3, caractérisé en ce que ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants :

les Adenovirus, Adeno 40, Adeno 41bis;

les Astrovirus, HAstV-1-2;

20 les Enterovirus, Poliovirus, Coxsackievirus, Echovirus,

les Rotavirus,

les Calicivirus : Virus de Norwalk, Virus de Sapporo et

Virus de l'Hépatite A.

15/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 4, caractérisé en ce que ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants :

Le genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia et les Microsporidies.

16/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus.

10

15

20

25

17/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, ou 3, caractérisé en ce que ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus.

18/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 3, caractérisé en ce que ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus.

19/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 4 caractérisé en ce que ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants :

genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

20/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécéssaire de détermination microbiologique est choisie parmi: Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus,
- ledit virus du nécéssaire de détermination microbiologique est choisi parmi: Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus,
- ledit parasite du nécéssaire de détermination microbiologique est choisi parmi: genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

21/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

 ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella-pneumophila, Staphylococcus aureus,

- ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi : Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus.
- ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi : genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

22/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que la sonde d'identification spécifique de ladite bactérie est une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos:1- à 39, 61 et 62, 66 à 69, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

23/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que la sonde d'identification spécifique dudit virus est une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos:50 à 60, 70 à 104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

24/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que la sonde d'identification spécifique dudit parasite est une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos :40 à 49 et 63 à 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

25

35

20

5

10

15

25/ Procédé selon la revendication 2, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins quatre sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

26/ Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins cinq sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus

10

15

20

25

30

dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

27/ Procédé selon la revendication 4, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins deux sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49 et SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

28/ Procédé selon la revendication 5, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO 66, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

29/ Procédé selon la revendication 6, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

30/ Procédé selon la revendication 8, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

35

10

15

20

25

30

35

31/ Procédé selon la revendication 9, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, ,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:46 à SEQ ID NO: 49, SEQ ID NO:63, SEQ ID NO:64 et SEQ ID NO:65

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

32/ Procédé selon la revendication 13, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

33/ Procédé selon la revendication 10, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à 69,.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO 63 à 65,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO:75,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

34/ Procédé selon la revendication 11, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

15

20

25

30

35

- au moins une sonde d'identification de ladite bactérie choisie parmi SEQ
 ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14
 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ
 ID NO 61 à 62, SEQ ID NO 66 à 69
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 49, SEQ ID NO 63 à 65
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 50 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO 60, SEQ ID NO 706 à SEQ ID NO:104,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

35/ Procédé selon la revendication 12, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:6, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO 61 à SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO 40 à SEQ ID NO 49, SEQ ID NO 63 à SEQ ID NO 65
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 50 à SEQ ID NO 60, SEQ ID NO 70 àSEQ ID NO:104,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

36/ Procédé selon la revendication 16, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification de ladite bactérie comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23.

37/ Procédé selon la revendication 17, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisies parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 75.

38/ Procédé selon la revendication 18, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisies parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59,

15

20

25

30

SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96.

39/ Procédé selon la revendication 19, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisies parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65

40/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que, préalablement à la mise en contact avec le nécessaire de détermination, on effectue au moins une étape de lyse.

41/ Procédé selon la revendication 40, caractérisé en ce que, postérieurement à l'étape de lyse, on effectue une étape d'amplification.

42/ Procédé de contrôle selon l'une quelconque des revendications précédentes, caractérisé par la mise en avant traitement du milieu à analyser, d'une étape d'enrichissement en microorganismes du dit échantillon.

43/ Procédé de contrôle selon la revendication 42, caractérisé en ce que l'étape d'enrichissement est effectuée par filtration.

44/ Procédé de contrôle d'un échantillon liquide selon la revendication 43 , caractérisé en ce que la filtration est conduite en utilisant un moyen de filtration à fibres creuses, utilisé en mode frontal.

45/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence;
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49 , SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence;
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit viruschoisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 104 et

tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

46/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins quatre sondes d'identification spécifiques de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

15

20

25

30

35

10

5

47/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins cinq sondes d'identification spécifiques dudit virus choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

48/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec laditequelconque séquence.
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

10

15

20

25

35

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

49/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO: 1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

50/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO 68, SEQ ID NO 69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus.

51/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 30 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

> - au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66,SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, NO SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences

10

15

20

25

30

35

et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus.

52/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus.

53/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66,SEQ ID 68, NO SEQ ID 69.
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO 70 à SEQ ID 75,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

54/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69

15

20

25

30

35

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, , SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

55/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 10 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO: 49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO: 51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:56, SEQ ID NO:57 à SEQ ID NO:60,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

56/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO: 49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO: 51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:56, SEQ ID NO:57 à SEQ ID NO:60,

10

15

20

25

30

35

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

- 57/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend
 - au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

58/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO :98, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
 - au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

59/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO :97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

20

25

30

35

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

60/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 5 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

61/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 15 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60 SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO :98 à SEQ ID NO :104,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

- 62/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend
 - au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23.

10

15

20

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO :97, SEQ ID NO :70 à SEQ ID NO :75, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

63/ Nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications 45 à 62, caractérisé en ce que les sondes d'identifications ou leurs fragments sont fixés sur un support solide.

64/ Nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications 45 à 63, caractérisé en ce que les sondes d'identification ou leurs fragments sont fixés sur un support solide et constituent une biopuce.

65/ Procédé de production et/ou désinfection d'un liquide, caractérisé en ce qu'il comprend une étape d'analyse mettant en œuvre un nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications de 45 à 64 et générant un algorithme d'interprétation des données permettant l'asservissement dudit procédé de production et/ou désinfection auxdites données générées par le nécessaire de détermination microbiologique.

(12) DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITÉ DE COOPÉRATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(19) Organisation Mondiale de la Propriété Intellectuelle

Bureau international



) (1814) 1816 (1817 | 1820 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 1824 | 182

(43) Date de la publication internationale 10 janvier 2002 (10.01.2002)

PCT

(10) Numéro de publication internationale WO 2002/002811 A3

- (51) Classification internationale des brevets⁷: C12Q 1/68, 1/70, G01N 33/18
- (21) Numéro de la demande internationale :

PCT/FR2001/002191

- (22) Date de dépôt international : 6 juillet 2001 (06.07.2001)
- (25) Langue de dépôt :

françai

(26) Langue de publication :

français

- (30) Données relatives à la priorité : 00/08839 6 juillet 2000 (06.07.2000) F
- (71) Déposant (pour tous les États désignés sauf US): BIO MERIEUX [FR/FR]; Chemin de l'Orme, F-69280 Marcy L'Etoile (FR).
- (72) Inventeurs; et
- (75) Inventeurs/Déposants (pour US seulement): RENAUD, Patricia [FR/FR]; 21 bis, rue Victor Hugo, Résidence Les Cascades, F-78230 Le Pecq (FR). GUILLOT, Emmanuelle [FR/FR]; 23 bis rue, de Turville, F-78100 Saint Germain en Laye (FR). MABILAT, Claude [FR/FR]; 5, rue du Manoir, F-69650 Saint Germain au Mont d'Or (FR). VACHON, Carole [FR/FR]; 37 bis rus, Descartes, F-69100 Villeurbanne (FR). LACROIX, Bruno [FR/FR]; 93, Route de Vourles, F-69230 Saint Genis Laval (FR). VERNET, Guy [FR/FR]; Montéc du Vieux Château, F-69250 Albigny sur Saone (FR). ARMAND, Marie-Astrid [FR/FR]; 4, impasse Van

Gogh, F-38230 Charvieu Chavagneux (FR). LAFFAIRE, Philippe [FR/FR]; 5, impasse des Courlis, F-38230 Tignieu Jameyzieu (FR).

- (74) Mandataire: DIDIER, Mireille; Cabinet Germain & Maureau, Boîte postale 6153, F-69466 Lyon Cedex 06 (FR).
- (81) États désignés (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.
- (84) États désignés (régional): brevet ARIPO (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), brevet eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Publiée:

- avec rapport de recherche internationale
- avec revendications modifiées
- (88) Date de publication du rapport de recherche internationale: 20 mars 2003

Date de publication des revendications modifiées:

4 mars 2004

[Suite sur la page suivante]

- (54) Title: METHOD FOR CONTROLLING THE MICROBIOLOGICAL QUALITY OF AN AQUEOUS MEDIUM AND KIT THEREFOR
- (54) Titre: PROCEDE DE CONTROLE DE LA QUALITE MICROBIOLOGIQUE D'UN MILIEU AQUEUX ET NECESSAIRE APPROPRIE
- (57) Abstract: The invention concerns a method for controlling the microbiological quality of an environmental aqueous medium, suspected of containing various micro-organisms, comprising the following steps: selecting a reference set, consisting of at least three micro-organisms, representing jointly or separately, a microbiological quality level; providing a microbiological detection kit, consisting of at least three probes specifically and respectively identifying said three micro-organisms; after treating the medium to be analysed, contacting said micro-organisms, or any fraction thereof derived from the medium to be analysed therefrom, with said detection kit, whereby a multiple determination of said micro-organisms is carried out, said determination representing the micro-biological quality level of the medium. The invention also concerns an appropriate microbiological detection kit for implementing said method.
- (57) Abrégé: Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, comprenant les étapes suivantes: on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins trois micro-organismes, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique, on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins trois sondes d'identification spécifiquement et respectivement desdits trois microorganismes, après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces demiers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine lesdits microorganismes, cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu. Nécessaire de détermination microbiologique approprié pour la mise en oeuvre du procédé de l'invention.



En ce qui concerne les codes à deux lettres et autres abréviations, se référer aux "Notes explicatives relatives aux codes et abréviations" figurant au début de chaque numéro ordinaire de la Gazette du PCT.

10

15

20

25

30

35

REVENDICATIONS MODIFIEES

[reçues par le Bureau international le 15 novembre 2002 (15.11.2002); revendications originales 1-68 remplacées par les revendications 1-65 modifiées (17 pages)]

- 1/ Procédé de contrôle de la qualité microbiologique d'un milieu aqueux environnemental, susceptible de comporter différents micro-organismes, caractérisé en ce que :
 - on choisit un ensemble de référence, constitué d'au moins une bactérie, un parasite et un virus, représentatifs, ensemble ou séparément, d'un niveau de qualité microbiologique,
- on dispose d'un nécessaire de détermination microbiologique, constitué d'au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie, au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite et au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus,
- après traitement du milieu à analyser, on met lesdits microorganismes, ou toute fraction obtenue à partir de ces derniers, en contact avec ledit nécessaire de détermination, moyennant quoi on multi-détermine la bactérie, le parasite et le virus,
- cette détermination étant représentative du niveau de qualité microbiologique du milieu.
- 2/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend en outre au moins quatre sondes d'identification spécifiques à au moins quatre bactéries différentes.
- 3/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend en outre au moins cinq sondes d'identification spécifiques à au moins cinq virus différents.
- 4/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le nécessaire de détermination microbiologique comprend en outre au moins deux sondes d'identification spécifiques à au moins deux parasites.
- 5/ Procédé selon la revendication 1 caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus.

6/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

15

20

25

Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Clostridium perfringens.

7/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 2, caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli. Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, Helicobacter pylori, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Staphylococcus epidermitis, Staphylococcus aureus. Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Acinetobacter baumanii. Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia. Stenotrophomonas maltophilia, le genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, le genre Legionella, Legionella pneumophila, le genre Salmonella.

8/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes: Escherichia coli, genre Salmonella, Staphylococcus aureus,
- ledit parasite est un parasite Genre Cryptosporidium.
 - 9/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que
- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les les bactéries suivantes : genre Salmonella, Staphylococcus aureus,
- ledit parasite du nécéssaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants : Gardia lamblia, Cryptosporidium parvum.
- 10/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que
- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes: Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus,

10

15

20

25

30

35

- ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants : Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus,
- ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia.

11/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni,
 - ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants: Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus
 - ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, .

12/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes Escherichia coli, Escherichia coli sérotype 0157:H7, Enterococcus faecalis, Enterococcus faecium, Enterococcus durans, Enterococcus hirae, Streptococcus bovis, Streptococcus equinus, Clostridium perfringens, Genre Salmonella, Staphylococcus aureus, Genre Legionella, Legionella pneumophila, Aeromonas hydrophila, Aeromonas caviae, Aeromonas sobria, Campylobacter coli, Campylobacter jejuni, Pseudomonas aeruginosa, Vibrio cholerae, Genre Mycobactéries, Mycobacterium avium, Mycobacterium intracellulare, Mycobacterium simiae, Mycobacterium kansasii, Mycobacterium xenopi, Mycobacterium marinum, Mycobacterium gordonae, Acinetobacter baumanii, Staphylococcus epidermidis, Burkholderia gladioli, Burkholderia cepacia, Stenotrophomonas maltophilia,

15

25

30

- ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants Enterovirus: virus de la poliomyélite, virus coxsackie A et B, Echovirus, Virus de l'hépatite A, Calicivirus: Norwalk et Sapporo Virus, Adenovirus, Rotavirus, Astrovirus,
- ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants Genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia, .

13/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécéssaire de détermination microbiologique est une bactérie Escherichia coli,
 - ledit virus du nécéssaire de détermination microbiologique est un virus Enterovirus
 - ledit parasite du nécéssaire de détermination microbiologique est un parasite Genre Cryptosporidium,
 - 14/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, ou 3, caractérisé en ce que ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants :

les Adenovirus, Adeno 40, Adeno 41bis;

les Astrovirus, HAstV-1-2;

20 les Enterovirus, Poliovirus, Coxsackievirus, Echovirus,

les Rotavirus.

les Calicivirus : Virus de Norwalk, Virus de Sapporo et

Virus de l'Hépatite A.

15/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1ou 4, caractérisé en ce que ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants :

Le genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia lamblia et les Microsporidies.

16/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce que ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi les bactéries suivantes :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus.

10

15

20

25

17/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1, ou 3, caractérisé en ce que ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus.

18/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 3, caractérisé en ce que ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les virus suivants :

Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus.

19/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 ou 4 caractérisé en ce que ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi les parasites suivants :

genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

20/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécéssaire de détermination microbiologique est choisie parmi: Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE 0157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus,
- ledit virus du nécéssaire de détermination microbiologique est choisi parmi: Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi les Calicivirus et les Rotavirus,
- ledit parasite du nécéssaire de détermination microbiologique est choisi parmi: genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

21/ Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que

- ladite bactérie du nécessaire de détermination microbiologique est choisie parmi :

Escherichia coli, Escherichia coli SEROTYPE O157:H7, genre Salmonella, Pseudomonas aeruginosa, genre Mycobacterium, genre Legionella, Legionella pneumophila, Staphylococcus aureus,

15

20

- ledit virus du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi : Virus de l'hépatite A, Enterovirus, et au moins un virus choisi parmi le vrius de Norwalk et les Rotavirus,
- ledit parasite du nécessaire de détermination microbiologique est choisi parmi : genre Cryptosporidium, Cryptosporidium parvum, genre Giardia, Giardia Lamblia.

22/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que la sonde d'identification spécifique de ladite bactérie est une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos:1- à 39, 61 et 62, 66 à 69, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

23/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que la sonde d'identification spécifique dudit virus est une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos:50 à 60, 70 à 104, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

24/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que la sonde d'identification spécifique dudit parasite est une séquence choisie parmi l'une quelconque des séquences SEQ ID Nos :40 à 49 et 63 à 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

25

30

25/ Procédé selon la revendication 2, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins quatre sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

26/ Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins cinq sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus

dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

27/ Procédé selon la revendication 4, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins deux sondes d'identification choisies parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49 et SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

28/ Procédé selon la revendication 5, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO 66, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

29/ Procédé selon la revendication 6, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

30/ Procédé selon la revendication 8, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

10

15

20

25

30

10

15

20

25

30

31/ Procédé selon la revendication 9, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, ,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:46 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63, SEQ ID NO:64 et SEQ ID NO:65

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

32/ Procédé selon la revendication 13, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

33/ Procédé selon la revendication 10, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à 69,.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO 63 à 65,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO:75,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

34/ Procédé selon la revendication 11, caractérisé en ce que le 35 nécessaire d'identification comprend

15

20

25

30

35

- au moins une sonde d'identification de ladite bactérie choisie parmi SEQ
 ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14
 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ
 ID NO 61 à 62, SEQ ID NO 66 à 69
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 49, SEQ ID NO 63 à 65
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 50 à SEQ ID NO:51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO 60, SEQ ID NO 706 à SEQ ID NO:104,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

35/ Procédé selon la revendication 12, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:6, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO 61 à SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO 40 à SEQ ID NO 49, SEQ ID NO 63 à SEQ ID NO 65
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 50 à SEQ ID NO 60, SEQ ID NO 70 àSEQ ID NO:104,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

36/ Procédé selon la revendication 16, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification de ladite bactérie comprend au moins une sonde d'identification choisies parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23.

37/ Procédé selon la revendication 17, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisies parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 75.

38/ Procédé selon la revendication 18, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisies parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59,

10

15

20

25

30

SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96.

39/ Procédé selon la revendication 19, caractérisé en ce que le nécessaire d'identification comprend au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisies parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65

40/ Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que, préalablement à la mise en contact avec le nécessaire de détermination, on effectue au moins une étape de lyse.

41/ Procédé selon la revendication 40, caractérisé en ce que, postérieurement à l'étape de lyse, on effectue une étape d'amplification.

42/ Procédé de contrôle selon l'une quelconque des revendications précédentes, caractérisé par la mise en avant traitement du milieu à analyser, d'une étape d'enrichissement en microorganismes du dit échantillon.

43/ Procédé de contrôle selon la revendication 42, caractérisé en ce que l'étape d'enrichissement est effectuée par filtration.

44/ Procédé de contrôle d'un échantillon liquide selon la revendication 43 , caractérisé en ce que la filtration est conduite en utilisant un moyen de filtration à fibres creuses, utilisé en mode frontal.

45/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence;
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49 , SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence;
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit viruschoisie parmi
 SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 104 et

tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

46/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins quatre sondes d'identification spécifiques de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

15

20

25

30

35

10

5

47/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins cinq sondes d'identification spécifiques dudit virus choisies parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO:60, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 104 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

48/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
 - au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

10

15

20

25

35

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

49/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO: 1 à SEQ ID NO:39, SEQ ID NO:61, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69 et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

50/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID NO 68, SEQ ID NO 69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus.

51/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 30 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

> - au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66,SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, NO SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:28, SEQ ID NO:29, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences

10

15

20

30

35

et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus.

52/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66, SEQ ID 68, NO SEQ ID 69, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus.

53/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:62, SEQ ID NO 66,SEQ ID 68, NO SEQ ID 69,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi
 SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO 70 à SEQ ID 75,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:44,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

54/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO:15, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69

15

20

25

30

35

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, , SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:55, SEQ ID NO:70 à SEQ ID NO:75, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

55/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 10 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:11, SEQ ID NO:14 à SEQ ID NO:20, SEQ ID NO:23, SEQ ID NO:25 à SEQ ID NO:29, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO:49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO: 51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:56, SEQ ID NO:57 à SEQ ID NO:60,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

56/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:1 à SEQ ID NO:4, SEQ ID NO:9 à SEQ ID NO:69, SEQ ID NO:61 à SEQ ID NO:62, SEQ ID NO:66 à SEQ ID NO:69
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO: 49, SEQ ID NO:63 à SEQ ID NO:65
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO:50 à SEQ ID NO: 51, SEQ ID NO:53 à SEQ ID NO:56, SEQ ID NO:57 à SEQ ID NO:60,

10

15

20

25

30

35

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

57/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus

58/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO :98, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

59/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon , caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO :97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

20

25

35

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

60/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 5 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65, et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus
- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie

61/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 15 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend

- au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 59, SEQ ID NO :60 SEQ ID NO 97, SEQ ID NO 70 à SEQ ID NO 96, SEQ ID NO :98 à SEQ ID NO :104,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

- 62/ Nécessaire de détermination microbiologique d'au moins une 30 bactérie, d'un virus et d'un parasite présents dans un échantillon, caractérisé en ce qu'il comprend
 - au moins une sonde d'identification spécifique de ladite bactérie choisie parmi SEQ ID NO:14, SEQ ID NO 62, SEQ ID NO 66 à SEQ ID NO 69, SEQ ID NO 15, SEQ ID NO 5, SEQ ID NO 6, SEQ ID NO 30, SEQ ID NO 9 à SEQ ID NO 11, SEQ ID 23,

10

15

20

- au moins une sonde d'identification spécifique dudit virus choisie parmi SEQ ID NO 98 à 104, SEQ ID NO 59, SEQ ID NO 56 à SEQ ID NO 58, SEQ ID NO :60, SEQ ID NO :97, SEQ ID NO :70 à SEQ ID NO :75, SEQ ID NO 76 à SEQ ID NO 96,
- au moins une sonde d'identification spécifique dudit parasite choisie parmi SEQ ID NO:40 à SEQ ID NO 45, SEQ ID NO 65,

et tous fragments de celles-ci comprenant au moins 5 monomères contigus inclus dans l'une quelconque desdites séquences et dont la séquence présente au moins 70% d'identité avec ladite quelconque séquence.

63/ Nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications 45 à 62, caractérisé en ce que les sondes d'identifications ou leurs fragments sont fixés sur un support solide.

64/ Nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications 45 à 63, caractérisé en ce que les sondes d'identification ou leurs fragments sont fixés sur un support solide et constituent une biopuce.

65/ Procédé de production et/ou désinfection d'un liquide, caractérisé en ce qu'il comprend une étape d'analyse mettant en œuvre un nécessaire de détermination microbiologique selon l'une quelconque des revendications de 45 à 64 et générant un algorithme d'interprétation des données permettant l'asservissement dudit procédé de production et/ou désinfection auxdites données générées par le nécessaire de détermination microbiologique.